595.70547
169318

Stettiner

Entomologische Zeitung.

61. Jahrgang.

No. 1—6.

STETTIN 1900.

Druck von R. Grassmann.

Entomologische Zeitung.

Herausgegeben

von dem

entomologischen Vereine

zu

STETTIN.

Einundsechzigster Jahrgang.

Stettin 1900.

Druck von R. Grassmann.

Entomologische Zeitung

herausgegeben von dem

entomologischen Vereine

zu Stettin.

Redaction: Dr. **Heinrich Dohrn,** Vorsitzender.

In Commission bei der Buchhandlung R. Friedländer & Sohn in Berlin.

No. 1—6. 61. Jahrgang. I—II. Heft 1900.

Cleridarum Catalogus.

Auctore **Reinhardo Lohde,**

Berolini.

Seit dem Münchener Katalog von Gemminger und Harold ist zwar ein neues Cleriden-Verzeichniß erschienen, 1874 von Chevrolat herausgegeben, das aber nur ein Sammlungs-Katalog ist und daher durchaus keinen Anspruch auf Vollständigkeit machen kann.

Es dürfte sich nun vielleicht bisweilen der Mangel einer Uebersicht über die unterdessen sehr angewachsene Fachlitteratur bemerkbar gemacht haben, sodaß, wie ich glaube, die vorliegende Arbeit einem augenblicklichen Bedürfniß abhelfen wird.

Wenn ich es aber unternehme, eine Zusammenstellung der einschlägigen Litteratur zu liefern, so bin ich mir wohl bewußt, daß das nur in unvollkommenem Maße geschehen kann. Wohl stets wird ein derartiges Verzeichniß Mängel und sogar Fehler aufweisen. Finden sich also auch hier Versehen etc. vor, so bitte ich, gütigst Nachsicht üben zu wollen mit Rücksicht auf die mühevolle, zeitraubende Arbeit der Herstellung.

Als Grundlage habe ich den Münchener Katalog benutzt, jedoch davon abgesehen, nur ein Supplement zu diesem zu liefern, theils der Uebersichtlichkeit zu Liebe, theils deshalb, weil in den

dreißig Jahren zuviel Aenderungen stattgefunden haben, also nicht viel stehen bleiben konnte.

Da bekanntlich der „Catalogus Monachii“ mit großer Sorgfalt zusammengestellt ist, habe ich ein nochmaliges Vergleichen der älteren Litteratur nicht für nöthig gehalten, von einigen Ausnahmen natürlich abgesehen. Dagegen habe ich die cleridologischen Arbeiten nach 1869 soweit wie irgend möglich durchgesehen. Einige wenige Publikationen*) sind mir aber nicht erreichbar gewesen, sodaß ich mich hinsichtlich ihres Inhaltes auf die Angaben des Zoological Record habe verlassen müssen.

Auch die Anlage des Katalogs von 1869 ist gewahrt worden. So habe ich alle biologischen Notizen, die ich gefunden, unter dem nämlichen Zeichen ♃ angeführt. Bei den Abkürzungen der Autorennamen bin ich dann einem Verzeichniß gefolgt, welches 1889 beim internationalen zoologischen Congreß in Paris angenommen ist: „Liste der Autoren zoologischer Arten und Gattungsnamen, zusammengestellt von den Zoologen des Museums für Naturkunde in Berlin“. 2. Auflage, 1896.

Artennamen habe ich mit kleinen Anfangsbuchstaben versehen, mit Ausnahme der Genetive von Eigennamen, ein Grundsatz, wie ihn z. B. Ch. Aurivillius in Rhopalocera aethiopica, Stockholm 1898, p. 24, vertritt.

Zu Abkürzungen der Litteraturhinweise glaube ich allgemein verständliche gewählt zu haben. Aus Gründen der Raumersparniß sind weitere besondere Kürzungen verwendet worden, neben dem üblichen „*loco citato*“ selten „*opus citatum*“ mit dem einfachen Unterschiede: es ist gemeint mit

l. c. die relativ letzte Angabe, bezogen auf einen (denselben) Autor;

op. cit. die absolut letzte Litteraturangabe, ohne eine solche Bezugnahme.

---

*) z. B. Tr. Roy. Soc. South Austr.; An. Univ. Santiago de Chile; Frelon; Canadian Ent.; Naturaliste.

Das System der Gattungen, wie es sich hier vorfindet, stammt im wesentlichen von Herrn Sigmund Schenkling, Hamburg, der mir bei dieser Arbeit überhaupt manch werthvollen Fingerzeig und seine Unterstützung in liebenswürdigster Weise hat zu theil werden lassen, sodaß ich ihm zu großem Danke verpflichtet bin.

Bei der schwierigen und recht verwickelten Synonymie der palaearktischen Trichodes-Arten habe ich mich nach Reitters Bestimmungstabelle (1894) gerichtet. Die 1898 erschienene Publikation des Herrn Champenois (L'Abeille p. 115), die die jahrelange Arbeit der berufensten Entomologen über den Haufen warf, habe ich zwar sorgfältig registrirt, aber aus Gründen, die Reitter W. E. Z. 1899 p. 54 anführt, im allgemeinen nicht adoptirt.

Ich habe es für zweckmäßig gehalten, in den angehängten Index auch die Namen der Arten, Varietäten und Synonyme aufzunehmen, weil ich an mir selbst erfahren habe, wie man bei den vielen Umstellungen zu anderen Gattungen unter Umständen suchen muß. Ich hoffe mit dieser Einrichtung den Beifall der den Katalog benutzenden Entomologen zu finden.

Wie sehr die Zahl der beschriebenen Arten angewachsen ist, kann man aus der Gegenüberstellung einiger Daten wohl am besten ersehen. Es sind aufgezählt bei Dejean (1833) 130 sp.; Gemminger und Harold (1869) 697 sp.; Chevrolat (1874) 347 sp. und hier über 1800 Arten.

Schließlich fühle ich mich verpflichtet, auch an dieser Stelle denjenigen Herren meinen Dank auszusprechen, die mir durch ihr liebenswürdiges Entgegenkommen bei Beschaffung von seltneren Büchern und auch durch sonstige Unterstützung die Durchführung der Arbeit ermöglicht haben. Es sind das vor allem Herr Prof. Dr. F. Karsch, Herr Prof. H. J. Kolbe und Herr Dr. G. Kraatz.

Berlin, März 1900.

Reinhard Lohde.

Cleridae.

Monogr. Klug, Abhandl. berl. Acad. 1842.
Monogr. Spinola, Essai monogr. sur les Clérites 1844.
Synopsis J. Leconte, Ann. Lyc. New-York V 1852 p. 9.
Syst. Gorham, Cist. ent. II. 1876; Trans. ent. soc. Lond. 1878.
Syst. J. Leconte et Horn, Classific. Col. N. Amer. 1883 p. 216.

Tillini.

Cylidrus

κυλίω, volvo.

Latr., Fam. nat. 1825 p. 354.
Epiteles Newm., The Entom. 1842 p. 403.

abdominalis Kl., Mon. p. 262. — Gorh. Cist. ent. II. 1876 p. 61. — Brasilia
fasciatus var. Spin., Mon. II. p. 122. — Senegal.
balteatus Kl., Mon. p. 263 t. 2 f. 1. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 62. — Madagasc., Afric. austr.
basalis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 268. — Queensland
Buqueti Guér., Jcn. règn. anim. VII. 1843 p. 52 t. 15 f. 7a—c. — Kl., Mon. p. 383. — Spin., Mon. I. p. 86 t. 1 f. 1. — Senegal.
centralis Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 44. — Moreton bay
contumax Newm., The Entomol. 1842 p. 403. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. — Port Philippi
cyaneus F., Mant. Ins. 1787 p. 126. — Ol., Encycl. méth. VI. p. 16. — Latr., Règn. anim. IV. p. 476. — Kl., Mon. p. 262. — Spin., Mon. I. p. 85 t. 1 f. 3. — Madagasc., Mauritius, Afric. centr., India or., Malay. Arch.
alcyoneus Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 44. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 64. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 135, 331. — Malay. Arch.
coeruleus Dej., Cat. 3. ed. p. 125. — Mauritius
pallipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 280. — Gorh., l. c. p. 64. — Schklg., l. c. p. 331. — Java, India or.
var. *Vescoi* Fairm., Rev. Mag. Zool. 1849 p. 361; Ann. soc. e. Belg. 1883 p. 22. — Gorh., l. c. p. 64. — Tahiti, Nov.Britann.
discoideus Perr., Ann. Soc. Linn. Lyon. 1864 p. 103. — Nov.Caledon.

fasciatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 35. — Kl., Mon. p. 263. — Spin., Mon. I. p. 88 t. 1 f. 2. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 81. — Madag., Angola. Congo, Gabon, Nossi-Bé.

succinctus Dej., i. litt. — Senegal.

var. *bimaculatus* Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 88. — Madagasc.

gagates Montrz., Ann. soc. e. Fr. (3) 8 1860 p. 260. — ins. Lifu

megacephalus Buq., i. l. — Spin., Mon. I. p. 89 A. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 82. — Senegal., Togo

niger Kraatz, l. c. p. 82. — Kamerun

nigrinus White, Clerid. IV. 1849 p. 48. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. — Tasmania

pectoralis Kraatz, l. c. p. 81. — Togo, Niger-Benuë

sansibaricus Har., Mon. Ber. Ac. Berl. 1878 p. 220. — Sansibar

sumatranus Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 212. — Sumatra

villosus Montrz., Ann. soc. agr. Lyon (2) VII. 1855 p. 17. — Cristovel, Woodlark

Wallacei J. Thoms., Mus. scient. 1860 p. 47. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 60. — Borneo, Penang

intermedius Schklg., D. E. Z. 1898 p. 361. — Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 212. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 331. — Sumatra

18

Denops

δεινός, gravis; ὤψ, facies.

Stev., Bull. Mosc. I. 1829 nr. 4 p. 65.

Dinops auct.

albofasciatus Charp., Hor. ent. I. 1825 p. 198 t. 6 f. 3. — Suffrian, Stett. e. Zeit. 1843 p. 123. — Kl., Mon. p. 264. — Jacquel, Gen. Col. III. t. 48 f. 236. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 677. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 39. ♀ Perris, Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 280 t. 1 f. 2—4. — Ancey, Pet. nouv. ent. 1869 p. 5; L'Abeille VII. 1870 p. 202. — Fuss, Verh. Siebenb. Ver. XXIV. 1873 p. 34. — Europa merid., Caucasus

agilis H. Luc., Bull. soc. e. Fr. 1843 p. 25. — Algeria

longicollis Stev., Bull. Mosc. 1829 p. 67 t. 1 f. 1. — Russia

personatus Aragona, De quibusd. Col. 1830 p. 14. — Spin., Mon. I. p. 90 t. 1 f. 4 A. B. — Italia

tenuicollis Dupont, i. l. — Crimea

var. *rubrofasciatus* Pic, Naturaliste 1894 p. 27.

bimaculatus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1899 p. 545. — Somali

ferrugineus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 483. — Gariep
plagiatus Fairm., Rev. d'Ent. XI. 1892 p. 102. — Obock, Somali
4

Spermodenops

σπέρμα, proles; Denops.

Abeille, Ann. soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 97.

mollipennis Abeille, l. c. p. 98. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 39. — Palaestina
1

Nodepus

Denops anagr.

Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 719.

conicicollis Gorh., l. c. p. 720. — Birma
1

Bupontiella

Dupont, nom. propr.

Spin., Mon. II. p. 168. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 282 nota.

ichneumonoides Spin., Mon. II. p. 170 t. 12 f. 4. — Chevr., l. c. p. 283 nota. — Columbia
1

Philocalus

φιλόκαλος, probus.

Kl., Mon. 1842 p. 281.

compressicornis Kl., Mon. p. 273 t. 2 f. 3. — Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 37. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61; Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 71. — Cap b. spei
emeritus Péring., Ann. South Afric. Mus. 1899 I. p. 242. — Transvaal
formosus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 484. — Gariep
Mniszechii J. Thoms., Arch. ent. II. 1858 p. 81. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 44. — Gabon
pretiosus Gorh., Ann. Mus. Gen. XVIII. 1883 p. 601. — Abyssinia
rhodesianus Péring., Ann. South Afric. Mus. 1899 I. p. 241. — Zambesia
sanguineus J. Thoms., Arch. ent. I. 1857 p. 115; II. 1858 p. 81 t. 4 f. 3. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. — Chevr., l. c. p. 44. — Gabon

succinctus Kl., Mon. p. 281 t. 2 f. 5. Cap b. spei
zonatus Kl., Mon. p. 282. „
9

Macrotelus

μακρός, longus; *τέλος*, finis.

Kl., Mon. p. 274.

Elasmocerus J. Lec., Ann. Lyc. New-York V. p. 13.
Monophylla Spin., Mon. I. p. 384, II. p. 167.

Belamyi Fairm., Ann. soc. e. Fr. LX. 1891 p. 247. Niger flum.
?cinctipennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 281. Cuba
?subnotatus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 37. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. Cap b. spei
terminatus Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 160. — Kl., Mon. p. 274 t. 2 f. 4. — Spin., Mon. II. p. 126 t. 6 f. 3. — Imhoff, Einf. Stud. Col. 1856 t. 6 f. 29. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 t. 1 f. 27. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 154. Amer. bor.
antennatus Sturm, Cat. 1843 p. 82. „
megatomus Spin., Mon. I. p. 385 t. 28 f. 5. — J. Lec., Synops. p. 13. — Dej. Cat. 3. ed. p. 128. „
uniformis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 37 t. 24 f. 9. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 61. Gambia
5

Cladiscus

κλαδίσκος, ramulus.

Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 33.

attenuatus Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 569. Birma.
var. ♀? Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 569. Manipur „
bipectinatus Westw., op. cit. 1852 p. 39 t. 24 f. 3. Malabar
distortus Gorh., l. c. 1893 p. 569. Cambodja
gracilis White, Clerid. IV. 1849 p. 51. India or.
hindostanus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 281. „
laniger Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 331. Sumatra
longipennis Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 52; Pr. zool soc. London 1852 p. 39 t. 24 f. 1. Himalaya
obeliscus Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 185; (6) XVI. 1895 p. 122. Japonia
strangulatus Kiesw., D. E. Z. XXIII. 1879 p. 314. — Lewis, l. c. p. 122. „

parryanus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 39 t. 24 f. 2. — India or.
pectinicornis Kl., Mon. p. 270 t. 2 f. 2. — Lacord., Gen. Col. IV. 1857 p. 428 nota. — „
pretiosus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 490. — Congo
Prinsepi White, Clerid. IV. 1849 p. 51. — Bengal.
ruficornis Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 570. — Manipur
rugosus Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 529. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 42. — Madagasc. centr.
sanguinicollis Spin., Mon. I. p. 125. — Lacord., Gen. Atl. t. 45 f. 4. — Gorh., l. c. p. 567. — India, Manilla
strangulatus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 33. — India or., Philippin.
Weyersii Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 213. — Sumatra

17

Cteniopachys

κτένιον, pecten; *παχύς*, crassus.

Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 92; XXXVII. 1893 p. 377.

tenebrosus Fairm., l. c. 1889 p. 92; 1893 p. 377. — Madagasc.

1

Diplophorus

διπλόος, duplex; *φόρος*, lator.

Fairm., Ann. Soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 160.

Diplocladus Fairm., C. R. e. Belg. XXIX. 1885 p. 8.

oculicollis Fairm., l. c. p. 8; Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 160 t. 2 f. 3. — Somali, Makdischu
flabellatus Kolbe, Käf. Deutsch-Ost-Afric. 1897 p. 224 (ex err.). — „
tilloides Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 161. — Somali

2

Corinthiscus

Etym. dub.

Fairm. et Germ., Col. chil. II. 1861 p. 4.

insignicornis Fairm. et Germ., l. c. p. 4. — Chili

1

Tillus

τίλλω, vellico.

Ol., Ent. II. 1790 nr. 22.

Tilloidea Cast., Ann. soc. e. Fr. I. 1832 p. 398.

Afzelii Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 38 t. 24 f. 7. — Sierra Leona

balteatus Fairm., Rev. Mag. Zool. 1850 p. 184. — Oceania

bifasciellus White, Clerid. IV. 1849 p. 49. — Philippinae

birmanicus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 729. — Birma, Assam

collaris Spin., Mon. I. p. 98 t. 2 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 125. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 332 t. 13 f. 7. — Amer. bor.. Guatemala

discoidalis Fairm., C. R. e. Belg. XXXV. 1891 p. 210. — China

distinctus White, Clerid. IV. 1849 p. 49. — Java

dux Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 46 t. 24 f. 11. — Swan River

elegans Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 85. — Peru

elegantulus Gemm., Col. Heft VI 1870 p. 121. — Abyssinia

elegans Roth, Wiegm. Arch. 1851 I. p. 22. — „

elongatus L., Syst. nat. ed. 10 1758 p. 377. — Kl., Mon. p. 268. — Spin., Mon. I. p. 94 t. 2 f. 2. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 679. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII 1894 p. 40. — ♂ Westw., Introd. Lond. I. 1839 p. 265. — Perris, Ann. Soc. Linn. Lyon XX. 1876 p. 201 f. 235—240. — C. G. Thoms., Skand. Col. Lund. VI. 1864 p. 223. — Sharp, Cambridge Nat. Hist. Ins. II. 1899 fig. p. 254. — M.

ambulans F., Mant. Ins. I. 1787 p. 93. — Spin., Mon. I. p. 95; II. p. 122 t. 3 f. 1. — Europa

ater Panz., Fn. Germ. 8. 9. — Germania

aterrimus Eschz., Mém. Ac. Petr. VI. 1818 p. 459. — Livonia

coeruleus Voet, Col. t. 41 f. 1. — Gallia

Marchiae Gmel. ed. Linn. I. 4 p. 1731. — Suecia

♀ *ruficollis* Herbst, Füessl. Arch. V. 1785 p. 68 t. 23 f. 35. — Germania

rugulosus Henschel, i. l. — D. T., Jahr. Ber. Nat. Oest. XI. 1881 p. 8. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 40 nota. — Germ.. Austria

var. *bimaculatus* Donov., Hist. Brit. Ins. XII. 1807 p. 50 t. 411 f. 2. — Britannia

var. *hyalinus* Sturm, Fn. XI. 1837 p. 6 t. 228 f. A. — Rosenh., Stett. e. Zeit. III. 1842 p. 33. — Spin., Mon. I. p. 95 t. 2 f. 3. — Europa

fissicollis Fairm.. Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 161.	Tabora
flabellicornis Fairm., l. c. (4) VI. 1866 p. 22. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 41.	Algeria
fulvoplagiatus Fairm., l. c. (6) VII. 1887 p. 162.	Somali
hilaris Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 48; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 50 t. 26 f. 12.	Tasmania
humeralis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1899 p. 546.	Somali
modestus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 82.	Kamerun
Mouffleti Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 8.	—
mozabita Chobt., Bull. soc. e. Fr. 1897 p. 240.	Algeria
multicolor Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 43.	Madagasc.
notatus Kl., Mon. p. 276. — Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 185. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 361.	India or., Malay. Arch.
Lewisii Kiesw., i. l. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 160. — Kiesw., D. E. Z. XXIII. 1879 p. 313. — Fairm., Rev. d'Ent. VII. 1888 p. 123.	Nagasaki
semperanus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 62. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 362.	Philippin.
var. *tristis* Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 332. — Gorh., op. cit. 1892 p. 729.	Sumatra
var. Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 567.	Birma
occidentalis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 129 t. 9 f. 1 (♀?), 2 (♂). — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 151.	Amer. bor. et centr.
laetus J. Lec., i. l. — Horn, l. c.	
palaestinus Pic, Frelon VIII. 1900 IV. p. 2.	Jericho
pallidipennis Bielz, Verh. Hermannst. Ver. I. p. 179. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 289. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 41.	Transsylvan.
pectinicornis Abeille, Bull. soc. e. Fr. LXI. 1892 p. 236.	Syria
rufopiceus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 332.	Africa or.
senegalensis Cast., Ann. soc. e. Fr. I. 1832 p. 399.	Senegalia
Ilanetii Petit, Dej. Cat. 3. ed. p. 126.	„
pubescens Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 37. — Guér., Jcn. règn. anim. p. 51. — Spin., Mon. I. p. 99 t. 3 f. 3. — Reitt., l. c. p. 41.	Obock, Arabia
rubricollis Guér., Jcn. VII. 1843 t. 15 f. 8. — Kl., Mon. p. 274.	Sennaar
unicinctus Dupont, i. l.	Senegal.
speciosus Gorh., Ann. Mus. Gen. XVIII 1883 p. 603.	Abyssinia, Somali

succinctus Spin., Mon. I. p. 100 t. 3 f. 4. — India or.
sumatranus Kraatz, Ann. Soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 214. — Sumatra
transversalis Charpent., Hor. ent. I. 1825 p. 199 t. 6 f. 2. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 41. — Europ. mer., Africa bor., Asia m.
myrmecodes Hffsg., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Hispania
unifasciatus P. Rossi, Fn. Etr. I. 1790 p. 138. — Italia
unifasciatus var. Ol., Ent. IV. nr. 76 p. 17 t. 2 f. 21c. — Afric. bor.
unifasciatus F., Mant. Ins. I. 1787 p. 125. — Sturm, Fn. XI. p. 8 t. 228 f B. — Kl., Mon. p. 275. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 680. — Spin., Mon. I. p. 96 t. 2 f. 4. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 41. — ♀ Perris, Ann. soc. e. Fr. (2) V. 1847 p. 32 t. 1 f. 6—11. — M.
fasciatus Fourc., Ent. Par. I. p. 136 var. B. — Gallia
formicarius minor Sulz., Gesch. Ins. p. 42 t. 4 f. 13a. b. — Hbst., Füessl. Arch. V. p. 87. — Germania
serraticornis Villers, Entomol. I. p. 222. — Britannia
var. *tricolor* Spin., Mon. t. 2 f. 5. — Dej., Cat. 3. ed. p. 125. — Gallia
variegatus Montrz., Ann. soc. agr. Lyon (2) VII. 1855 p. 18. — Ins. Woodlark

33

Gastrocentrum

γαστήρ, venter; *κέντρον*, aculeus.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 63.

pauper Gorh., l. c. p. 63. — Philippinae

1

Perilypus

περίλυπος, tristis.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 72; Mon. I. p. 103.

carbonarius Spin., Mon. I. p. 105 t. 5 f. 4. — California

1

Myrmecomaca

μύρμηξ, formica; *μαίομαι*, spectari.

Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 44.

latesellata Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 377. — Madagasc. centr.
Perroti Fairm., Bull. soc. e. Fr. 1896 p. 295. — „

Raffrayi Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 45 t. 2 f. 4. — Madagasc.
simplicipes Fairm., l. c. p. 46. — „
strangulata Fairm., l. c. p. 45. — „
var. Fairm., l. c. p. 46. — „

5

Pallenis

Παλλήνη. nom. propr.
Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 39. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 74.
Callitheres (Dej.) Spin., Mon. I. p. 105.
Jodamus Cast., l. c. p. 38.

acutipennis Cast., l. c. p. 39. — Kl., Mon. p. 278. — Spin., Mon. I. p. 108 t. 4 f. 1. — Madagasc.
Joannisi Petit, Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — „
angustiformis Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 48. — „
apicalis Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. — „ centr.
araneipes Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII 1893 p. 382. — „ „
arcitenens Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 55. — „
aulica Kl., Mon. p. 277. — „
bicolor Spin., Mon. II. p. 127 t. 46 f. 7. — „
biconigera Fairm., l. c. p. 52. — „
bifascis Fairm., l. c. p. 51. — „
digraphis Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91; Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 376. — „
bipenicillata Wtrh., Cist. ent II. 1879 p. 530. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 52. — „ centr.
bipunctata Fairm., Naturaliste (2) I. 1888 p. 57 f. 9. — Madagasc.
cineritia Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 536. — Comoro ins.
cribellata Fairm., l. c. p. 381. — Madagasc.
diversiventris Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 49. — „
divisicollis Fairm., l. c. p. 53. — „
ebenina Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 382. — „ bor.
flavofasciata J. Thoms., Mus. scient. 1860 p. 48. — Africa
fulvescens Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 282. — India or.
gibberosa Fairm., l. c. p. 382. — Madagasc. bor.
Louveli Spin., Mon. I. p. 111 t. 3 f. 5. — Petit, Dej. Cat 3. ed. p. 125. — Senegalia
aschantina Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 468. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 86. — Ora aurea

maculicollis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 378. — Madag.centr.
var. Fairm., l. c. p. 378. — „
misella Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 489. — Gariep
nigricollis Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — Madagasc.
nitidipes Fairm., l. c. p. 536. — Comoro ins.
pictidorsis Fairm., l. c. p. 380. — Madag.centr.
pleuralis Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 8. — „
plicata Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 54 t. 2 f. 5. — „
quadrisignata Kuw., l. c. p. 66. — „
ruficollis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 479. — Timor
rugulicollis Fairm., l. c. p. 47. — Madagasc.
scabricollis Fairm., Ann. soc. e. Belg. 1893 p. 381. — „
semiazurea Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 48. — „
semiflava Fairm., Naturaliste (2) I. 1888 p. 57 f. 8. — „
semigranosa Fairm., l. c. p. 57 f. 10. — „
semirufa Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 380. — „ centr.
semisuturata Fairm., l. c. p. 378. — „ „
speciosa Boh., Ins. Caffr. I. 2. 1851 p. 488. — Port Natal
tenuepicta Fairm., l. c. p. 378. — Madag.centr.
tricolor Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 40. — Kl., Mon. p. 276. — Spin., Mon. I. p. 110 t. 3 f. 6. — Madagasc.
tuberopilosa Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI 1886 p. 54. — „
unicolor Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — „
vidua Kl., Mon. p. 278. — „

42

Achlamys

a priv.; *χλαμύς*, paludamentum.

Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 530.

uniformis Wtrh., l. c. p. 531. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 43. — Madag.centr.

1

Pseudachlamys

ψευδής, falsus; Achlamys.

Duviv., Ann. soc. e. Belg. XXXVI. 1892 p. 297.

penicillatus Duviv., l. c. p. 298. — Congo

1

Stenocylidrus

στενός, angustus; Cylidrus.

Spin., Mon. II. p. 129. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 37 nota. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 402.

Stenoclerus White,

Tilloclerus White, Cler. brit. Mus. p. 6.*)

Xylobius Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 72.

acuteserratus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 387. — Madagasc.

atrocyaneus Fairm., l. c. p. 387. — „

auricomus Kl., Mon. p. 281. — „

aurosus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 62; Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 389. — „

azureus Kl., Ins. Madag. p. 158 t. 3 f. 6. — Spin., Mon. I. p. 128 t. 7 f. 2 ♂. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 56. — „

var. ♀ *pulchellus* Kl., Mon. p. 280. — „

consobrinus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 537. — Comoro ins.

cyaneoniger Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 56. — Madagasc.

dispar Fairm., Bull. soc. e. Fr. 1890 p. 202; Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 388. — „

elegans Spin., Mon. I. p. 130 t. 6 f. 1. — „

fasciicollis Fairm., l. c. p. 386. — „ centr.

fastigiatus Kl., Mon. p. 280 t. 1 f. 1. — „

flavilabris Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — „

fulvoarcuatus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 61. — „

geniculatus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 385. — „ centr.

gracilentus Fairm., l. c. p. 388. — „ „

griseocaudatus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 56. — „

impressipennis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 537. — Comoro ins.

impressus Fairm., l. c. p. 538. — „

lividipes Fairm., l. c. p. 538. — „

longepunctatus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 57. — Madagasc.

melaleucus Fairm., l. c. p. 58. — „

melanocrossus Fairm., l. c. p. 58. — „

*) Wie mir Herr S. Schenkling mittheilte, fällt diese Gattung wahrscheinlich mit *Pseudopallenis* Kuw. zusammen.

minor Fairm., l. c. p. 58. Madagasc.
nigratus Fairm., l. c. p. 56. „
notaticollis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 386. „ centr.
novemguttatus Fairm., Naturaliste (2) I. 1888 p. 71 f. 3. „
obsoletus J. Thoms., Mus. scient. 1860 p. 48. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 59. „
pedator Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII 1893 p. 538. Comoro ins.
rufocaudatus Fairm., l. c. p. 538. „
rugicollis Fairm., l. c. p. 385. Madag. centr.
semiopacus Fairm., l. c. p. 383. „ „
septempunctatus Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. „
serricornis Fairm., l. c. p. 384. „ „
simulator Fairm., l. c. p. 387. „ „
strangulatus Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. „
stricticollis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 383. „ „
tenuestrigatus Fairm., l. c. p. 385. „ „
testaceipes Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. „
truncatulus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 388. „ „
undatus Coquer., Ann. soc. e. Fr. 1866 t. 7 f. 4. ins. Bourbon
venustus Kl., Mon. p. 279. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 55. Madagasc.
var. *frontalis* Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 531. — Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 376. „
var. *longulus* Kl., Mon. p. 279. — Fairm., l. c. p. 376. „

41

Pseudopallenis

ψευδής, falsus; Pallenis.

Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66.

Pseudopilus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 4.

humericallosus Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. Madagasc.

1

Caloclerus

καλός, pulcher; Clerus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 480.

albosuturatus Kuw., l. c. p. 482. Birma
albotessellatus Kuw., l. c. p. 483. Perak

mirabilis Kuw., l. c. p. 481. Celebes austr.
nigromarginatus Kuw., l. c. p. 483. Sumbawa
quadriarcuatus Kuw., l. c. p. 484. Perak
tredecimpunctatus Kuw., l. c. p. 482. Sikkim
6

Rhopaloclerus

ῥόπαλον, clava; Clerus.

Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 60.

Coquereli Fairm., l. c. p. 60. Madagasc.
1

Liostylus

λεῖος, politus; *τύλος*, tumor.

Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 62.

anthicoides Fairm., l. c. p. 63. Madagasc.
stricticollis Fairm., l. c. p. 63. „
2

Eucymatodera

εὖ, bene; Cymatodera.

Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 333.

blumfonteina Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 469. civit. Orangica
cingulata Kl., Mon. p. 273. Caffraria
hottentotta Kuw., l. c. p. 469. Africa austr.
nubica Kuw., l. c. p. 468. Nubia
orangica Kuw., l. c. p. 468. Orange flum.
variabilis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX 1899 p. 334. Africa or.
6

Cymatodera

κῦμα, unda; *δέρη*, collum.

Gr., Griff. anim. Kingd. Ins. I. 1832 p. 375.

Priocera Say.

angulifera Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 133. Guatemala
angustata Spin., Mon. I. p. 149 t. 7 f. 1. — Eschz., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 229 t. 1 f. 16. — Gorh., l. c. p. 138. Amer. bor., Mexico
? *angustata* J. Lec., New Spec. Col. 1865 p. 96. — Gorh., l. c. Amer. bor.

balteata J. Lec., Proc. Ac. Phil. VII. 1854 p. 81. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 228. — Amer. bor.

fallax Horn, l. c. XII. 1885 p. 153; Ent. Am. III. 1887 p. 145. — Texas

Belfragei Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 226 t. 1 f. 11. — „

bicolor Say, Journ. Ac. Phil. V. 1 1825 p. 174. — J. Lec., Synops. p. 16. — Horn, l. c. V. 1876 p. 224 t. 1 f. 6. — Amer. bor

bipunctata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 135 t. 7 f. 16. — Mexico

brunnea Melsh., Proc. Ac. Phil. II. 1846 p. 306. — J. Lec., Synops. p. 15. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 223 t. 1 f. 5. — Ohio

cancellata J. Lec., Proc. Ac. Phil. VII. p. 81. — Laredo

californica Horn, l. c. II. 1867 p. 134; V. 1876 p. 225 t. 1 f. 9. — California

Championi Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 131 t. 7 f. 12 ♂. — Panama

conflagrata Kl., Mon. p. 272. — Orinoco

cylindricollis Chevr., Col. Mex. cent. 1. fasc. 1 1833 nr. 11. — Kl., Mon. p. 271. — Spin., Mon. I. p. 148 t. 10 f. 3. — Gorh., l. c. p. 135. — Amer. bor.. Mexico

brunnea Dej., Cat. 3. ed. p. 126 (pars). — Amer. bor.

usta J. Lec., Proc. Ac. Phil. 1858 p. 71. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 223 t. 1 f. 4; VIII. 1880 p. 149. — California

[var. *Westwoodi* Chevr. (indscrpt.), cf. Rev. Mag. Zool. 1874 p. 257.] — Mexico

depauperata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 138. — Guatemala

dimidiata Germ., An. Univ. Santiago Chile 1855 p. 393. — Chili

discoidalis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 10. — Gorh., l. c. p. 131 t. 7 f. 10. — Mexico

var.? Gorh., l. c. t. 7 f. 15. — „

fascifera J. Lec., New Spec. Col. 1865 p. 95. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 225 t. 1 f. 8. — Cap S. Lucas

flexuosa Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 136. — Mexico.

fuscula J. Lec., Synops. p. 212. — Horn, l. c. p. 228 t. 1 f. 14. — California

geniculata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 282. — Gorh., l. c. 1882 p. 133; 1886 p. 334. — Amer. centr.

gracilis Kirsch, Abh. zool. Mus. Dresd. 1888—89 nr. 4 p. 12 t. 1 f. 23. — Columbia

grandis Gorh., l. c. 1882 p. 130. — Sturm, MS. coll. Sallé. — Mexico
grossa Gorh., l. c. p. 138. — „
Hoegei Gorh., l. c. p. 135. — Mexico, Guatemala
Hopei Gr., Anim. Kingd. Ins. I. 1832 p. 375 t. 48 f. 1. — Kl., Mon. p. 270. — Spin., Mon. I. p. 141 t. 9 f. 5. — Mexico
gigantea Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — „
gigantea Horn, Tr. Am. Ent. Soc. VIII. 1880 p. 148; X. 1883 p. 289. — Texas
ibidioides Spin., Mon. II. p. 124 t. 47 f. 1. — Brasilia
inornata Say, Bost. Journ. I. p. 161. — Kl., Mon. p. 271. — Horn, l. c. V. 1876 p. 224 t. 1 f. 7. — Pennsylvan.
tenera J. Lec., Synops. p. 14. — Horn, l. c. p. 230. — „
laeta Spin., Mon. I. p. 143 t. 10 f. 4. — Columbia
regalis Dupont, i. l. — Spin., l. c. p. 144. — „
liturata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 134. — Guatemala
longicornis J. Lec., Synops. p. 16. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 221 t. 1 f. 1. — Amer. bor.
lunulata Gorh., l. c. p. 133. — Guatemala
marmorata Kl., Mon. p. 271. — Gorh., l. c. p. 136 t. 7 f. 14. — Mexico
megacephala Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 8. — Columbia
melazona Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 282. — Nov. Grenada
morosa J. Lec., Proc. Ac. Phil. 1858 p. 71. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 226 t. 1 f. 10. — Amer. bor.
nitida Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 134. — Mexico, Guatemala
oblita Horn, l. c. p. 227 t. 1 f. 12. — Amer. bor.
ovipennis J. Lec., Proc. Ac. Phil. 1859 p. 76. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 4. — Horn, l. c. p. 229. — California
var. *pilosella* J. Lec., New Spec. Col. 1865 p. 95. — Gorh., l. c. p. 138. — Horn, l. c. p. 229. — San Diego
pallidipennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 8. — Gorh., l. c. p. 132. — Amer. centr., Mexico
parallela Gorh., l. c. p. 132. — Guatemala
prolixa Kl., Mon. p. 272. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 11. — Orinoco
punctata J. Lec., Synops. p. 212. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 227 t. 1 f. 13. — California
puncticollis Bland., Pr. e. soc. Phil. I. 1863 p. 356. — Horn, l. c. p. 222 t. 1 f. 2. — Texas
purpuricollis Horn, Proc. Calif. Ac. IV. 1894 p. 381. — California
Sallei J. Thoms., Mus. scient. 1860 p. 49. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 t. 7 f. 13. — Mexico

emarginata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 8. — Gorh., l. c. 1882 p. 130. Mexico
sericans Gorh., l. c. 1886 p. 333. Panama
sirpata Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 152. Texas
striatopunctata Chevr., l. p. 8. Mexico
suturata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 334 t. 13 f. 8. Panama
texana Gorh., l. c. 1882 p. 134. Amer. bor., Mexico
turbata Horn, l. c. p. 151. Texas
undata Spin., Mon. I. p. 142. — Gorh. l. c. p. 137. Mexico
angusta Buq., i. l. „
marmorata Spin., Mon. II. t. 9 f. 4. „
miletus Cast., i. l. „
undulata Say., Journ. Ac. Phil. V. 1 1825 p. 174. — J. Lec., Synops. p. 15. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 228 t. 1 f. 15. Amer bor.
Bosci Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 31. — Horn, l. c. p. 230. „
longicollis Spin., Mon. I. p. 147 t. 10 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. „
var. *brunnea* Dej., l. c. p. 126 (pars). — Spin., l. c. p. 148 B. „
var. *Vauthieri* Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 147 A. „
vagemaculata J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 50. Mexico
valida Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 137 t. 7 f. 11. Guatemala
Xanti Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 222 t. 1 f. 3. Cap S. Lucas

54

Spinoza

Nom. propr.

Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 184.

caerulea Lew., l. c. p. 185. Japonia

1

Leptoclerus

λεπτός, subtilis; Clerus.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 83.

amoenus Kraatz, l. c. p. 83. Kamerun bor.

1

Callimerus

καλός, pulcher; *μηρός*, femur.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 65.

albofasciatus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 61. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 169. India bor.

albosparsus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 572.	India
albovarius Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 50; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 40 t. 24 f. 4. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 65.	India, Himalaya
amabilis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 66.	India or.
arcuatus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 574.	Birma
bellus Gorh., l. c. p. 571.	Borneo
var. *sumatranus* Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 213.	Sumatra
benedictus Gorh., l. c. p. 573.	Assam
cyaneus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 62. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 169.	China
decoratus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 570.	Assam
dohertyanus Gorh., l. c. p. 572.	Perak
dorsalis J. Thoms., l. c. p. 61. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 169.	India bor.
dulcis Westw., Pr. zool. Soc. 1852 p. 40 t. 24 f. 6. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 66; Ann. Mus. Gen. (2) XII 1892 p. 723.	India or., Philippinae
elegans Gorh., l. c. 1892 p. 720.	Birma, Assam
var.? Gorh., l. c. p. 721.	„
faustus Gorh., l. c. p. 724.	Birma
var. Gorh., l. c p. 725.	„
Feae Gorh., l. c. p. 723.	„
festivus Gorh., l. c. p. 725.	„
var. Gorh., l. c. p. 726.	Bhamo.
gracilis Gorh., l. c. p. 724.	India or.
gratiosus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 66.	Philippinae
hydnoceroides Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 574.	Birma.
insolatus Pasc., Journ. Ent. I. 1860 p. 48. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 67.	India or., Malay. Arch.
latesignatus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 728.	India or.
var. Schklg., op. cit. (2) XX. 1899 p. 335.	Sumatra
latifrons Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 67.	Malay. Arch.
mirandus Gorh., l. c. p. 65.	Sumatra
mysticus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 571.	Borneo
niveus Gorh., l. c. p. 572.	Perak
ornatus Gorh., Notes Leyd. Mus. IV. 1882 p. 110.	Sumatra
pallidus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 727.	Birma
var. Gorh., l. c.	Borneo
pectoralis Schklg., op. cit. (2) XX. 1899 p. 355.	Sumatra
pictus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 572.	Assam
prasinatus Lew., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XVII. 1896 p. 338.	Japonia
pretiosus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 727.	Birma

propinquus Schklg., op. cit. (2) XX. 1899 p. 334. Sumatra
pulchellus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 67. — Wtrh., Aid I. 1881 t. 45. Philippinae
pulverosus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 321. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 169. India or.
rusticus Gorh., Notes Leyd. Mus. V. 1883 p. 252. Perak, Malay. Arch.
bipunctatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 485. — Schklg., l. c. p. 169. Celebes
semiluteus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 321. — Schklg., l. c. p. 169. India bor.
suavis Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 722. „
trifasciatus Schklg., op. cit. (2) XX. 1899 p. 136. 38 brit. nov. Guinea

Aphelocerus

ἀφελής, planatus; κέρας, cornu.

Kirsch, B. E. Z. XIV. 1870 p. 369.

sturnus Kirsch, l. c. p. 369. Bogotá
1

Anisophyllus

ἄνισος, inaequalis; φύλλον, folium.

Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1876 p. 493. — Gorh., op. cit. 1877 p. 426.

obscurus Westw., l. c. p. 494 t. 2 f. 1. Nov. Guinea, Mysol
1

? Bostrichoides

Bostrichus; εἶδος, aspectus.

Montrz., Ann. soc. agr. Lyon (2) VII 1857 p. 17. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 64.

angustatus Montrz., l. c. p. 17. Ins. Woodlark
1

Clerini.

Lacordarius

Lacordaire, nom. prop.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 488.

erythrus Kuw., l. c. p. 489. Congo
1

Priocera

πρίω, serro; κέρας, cornu.

Kirby, Tr. Linn. Soc. Lond. XII. 1818 p. 389.

abdominalis Blanch., Voy d'Orb. 1843 p. 91 t. 6 f. 1.	Guarayos
apicalis J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 51.	Guayana
aurosignata H. Luc., Cast. Voy. 1857 p. 92 t. 5 f. 1 a. b.	Brasilia
bifasciata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 9.	„ austr.
bispinosa Kl., Mon. 284.	„
Reichei Spin., Mon. I. p. 121 t. 18 f. 2.	Columbia
castanea Newm., Ent. Mag. V. (1838?) p. 380. — J. Lec., Synops. p. 17.	Ohio
Leprieuri Buq., i. l.	Brasilia
maculata Ziegl., Proc. Ac. Phil. II. 1844 p. 268.	Amer. bor.
rufescens Spin., Mon. I. p. 119 t. 4 f. 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126.	Alabama
cinctiventris Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 32.	Brasilia
clavipes Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 140; 1886 t. 13 f. 9.	Amer. centr.
cylindrica J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 54.	Brasilia
dentipennis J. Thoms., l. c. p. 50.	Mexico
femoralis Kirsch, B. E. Z. IX. 1865 p. 93.	Bogotá
hypocrita Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 283.	Brasilia
Klugi J. Thoms., l. c. p. 52.	Nov. Grenada
lateralis J. Thoms., l. c. p. 55.	Brasilia
marginicollis Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 31.	„
miersiana White, Clerid. IV. 1849 p. 49.	„
minuta J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 55.	Amazon
pallens J. Thoms., l. c. p. 54.	Brasilia
proxima Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 10.	„ austr.
pustulata Spin., Mon. I. p. 118 t. 4 f. 4. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 139.	Amer. centr.
flavoguttata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 283. — Gorh., l. c. p. 139.	Yucatan
quadrigibbosa J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 53.	Guyana
rufricrus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 9.	Brasilia austr.
Spinolae J. Thoms., l. c. p. 52.	„
var. *similis* Schklg., D. E. Z. 1898 p. 362.	„
spinosa F., Syst. El. I. p. 280. — Kl., Mon. p. 284.	„
decorata Spin., Mon. I. p. 120 t. 5 f. 1 — Dupont, Dej. Cat. 3. ed. p. 125.	„
sexpunctata Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 36. — Buq., Dej. Cat. l. c.	„
stictica Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 140 t. 7 f. 17.	Amer. centr.

trinotata Kl.. Mon. p. 283. — Gorh., l. c. p. 139. Columbia,
villosa Goudot. i. l. Amer. centr.
variegata Kirby, Tr. Linn. Soc. Lond. XII. 1818 p. 392 Brasilia
t. 21 f. 7. — Kl., Mon. p. 283. — Spin.,
Mon. I. p. 116 t. 4 f. 2. — Imhoff, Einf.
Stud. Col. 1856 t. 6 f. 24.
villosa Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 9. „ austr.
28

Axina

ἀξίνη, serra.

Kirby, Tr. Linn. Soc. Lond. XII. 1818 p. 389.

analis Kirby, l. c. p. 391 t. 21 f. 6. — Spin., Mon. I. Brasilia
p. 123 t. 5 f. 2 ♂.
crassipes Dupont, i. l. „
rufitarsis Perty, Del. anim. art. p. 30 t. 6 f. 16. „
fasciata Kirsch, B. E. Z. XVII. 1873 p. 398. Peru
retrocincta Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 283. Natal
sexmaculata Spin., Mon. I. p. 124 t. 5 f. 3. — Brasilia
Dej., Cat. 3. ed. p. 125.
sobrina Chevr., l. c. 1842 p. 277; 1874 p. 258. Cap b. spei
5

Phlococopus

φλοιός, cortex; *κόπτω*, seco.

Spin., Mon. I. p. 336 nota.

Phloiocopus Guér., Jcn. règn. anim. 1843 (?) p. 54.

apicalis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1899 Somali
p. 547.
basalis Kl., Mon. p. 323. — Baudi, B. E. Z. XVII. Cyprus,
1873 p. 322. Asia min., Sinaï
Bayonnei Chobt., Bull. soc. e. Fr. 1897 p. 241. Algeria
consobrinus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 508. Gariep
flavonotatus Boh., l. c. p. 509. Limpopo
Guerini White, Clerid. IV. 1849 p. 61. Africa
Kuwerti Hintz. D. E. Z. 1897 p. 286. Usambara
mediozonatus Fairm., Rev. d'Ent. XI. 1892 p. 103. Obock
nigricornis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. Congo
1893 p. 489.
pallicolor Fairm., Pet. Nouv. Ent. II. 1876 p. 49. Biskra
tricolor Guér., Jcn. règn. anim. 1843 p. 54. — Gorh., Senegal.,
Ann. Mus. Gen. XVIII. 1883 p. 603. — Somali.
Schklg., op. cit. (2) XIX. 1899 p. 547. Abyssinia
interruptus Kl., Mon. p. 323. — G. & H., Cat. Senegal.
p. 1729.
Lelieuri Petit, Dej. Cat. 3. ed. p. 127. „

Lesueuri Dej., i. l. Senegal.
var. *inaequalis* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 46. — Spin., Mon. I. p. 338 t. 47 f. 1. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1899 p. 547. Obock
tuberosus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. p. 63 (emend.). Madagasc.
suberosus Kl., Mon. p. 324. „
undulatus Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 72. Zambesi, Natal
vestitus Gerst., J. B. Hambg. wiss. Anstalt I. 1884 p. 53. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 162. Somali, Usambara
vinctus Gerst., Arch. Ent. XXXVII. 1871 l. p. 57; Deck. Reis. Gliedertiere 159 t. 8 f. 10. Sansibar

15

Dedana

Etym. dub.

Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXII. 1888 p. 26.

rufodorsata Fairm., l. c. p. 26. China (Fokien)

1

Opilo

Nom. avis ignotae.

Latr., Hist. nat. Crust. et Ins. III. 1802 p. 111.

Eupocus Ill., Magaz. VI. 1807 p. 341.

Opilus Schönh.

apicalis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1840 p. 296; 1842 p. 276; Mém. Clér. 1876 p. 4. Natal, Cap b. spei
barbarus Abeille, Bull. soc. e. Fr. 1893 p. 177. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 44. Algeria
foveicollis Abeille, l. c. 1892 p. 236. „
bioccellatus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 64. Madagasc.
brasilianus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 11. Brasilia
brunneotinctus Fairm., l. c. p. 65 t. 2 f. 6. Madagasc.
Buqueti Spin., Mon. I. p. 217 t. 16 f. 5. Africa
calceatus Chevr., l. c. p. 10. Benguela
callosus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 390. Madagasc.
castaneipennis White, Clerid. IV. 1849 p. 56. Bengal., Birma
chloropterus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 45. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 364. Gabon
cinctus Kl., Mon. p. 322. Senegal.
clavatus Chevr., Naturaliste II. 1882 p. 133. Andaman ins.

congruus Newm., The Entomol. 1842 p. 365. Nov. Holland.
femoralis Westw., White Clerid. IV. p. 55. „
coronatus Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. Madagasc.
crux Motsch., Bull. Mosc. 1861 I. p. 126. Ceylon
cyaneopurpureus Fairm., C. R. e. Belg. XXIX. 1885 p. 8; Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 164. Africa or.
densatus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 27. Sudan
depressus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 11. Chili
dimidiatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 42. — Kl., Mon. p. 391. Senegal.
domesticus Sturm, Fn. XI. 1837 p. 16 t. 229 f. u. P. — Kiesw., Nat. Ins. IV. 1863 p. 682. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 49 f. 241. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 288. — Fairm., Rev. d'Ent. VII. 1888 p. 124. — Fauv., op. cit. VIII. 1889 p. 145. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 43. — ♀ Sturm, l. c. p. 16. — Cand., Mém. soc. sc. Liége VIII. 1853 p. 506 t. 6 f. 2. — Doebner, B. E. Z. VI. 1862 p. 67. — Letzner, Arb. schles. Ges. 1857 p. 122. Europa mer. et med., Caucasus, Madeira, Canada
subfasciatus Ziegl., i. l. Austria
unifasciatus Dahl, Dej. Cat. 3. ed. p. 126. Sicilia
dorsalis H. Luc., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 159; Exp. Alg. p. 203 t. 20 f. 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 314. Algeria
dorsoplagiatus Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. Madagasc.
Dregei Spin., Mon. I. p. 220 t. 19 f. 3. — Imhoff, Einf. Stud. Col. 1856 t. 6 f. 28. Cap b. spei
eburneocinctus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 160. N. S. Wales
ephippiger White, Clerid. IV. 1849 p. 57. Nov. Holland.
fastuosus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 392. Madag. bor.
Ferreti Reiche, Gallin. Voy. Abyss. 1849 p. 296 t. 18 f. 4—4a. Abyssinia
habessinicus Roth, Wiegm. Arch. 1851 I. p. 121 „
floccosus Schklg., D. E. Z. 1898 p. 363. Australia
foveicollis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 10. Chili
germanus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 37; Rev. Mag. Zool. 1874 p. 288. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 43. — Bedel, L'Abeille XXVIII. 1894 p. 153. — Abeille, Bull. soc. e. Fr. LXIV. 1895 p. 207. Gallia, Algeria

gigas Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 42. — Kl., Mon. p. 391. — Spin., Mon. I. p. 218 t. 19 f. 1. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 45. Senegal.

tropicus Kl., Mon. p. 322. Sennaar

var. *abdominalis* Fairm., C. R. e. Belg. XXXV. 1891 p. 291. Somali

grandis Stierl., Mitteil. schweiz. Ges. II. 1867 p. 345. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 45. Bagdad

hypocaustus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 730. India or.

var. Gorh., l. c.

impurus Boh., Res. Eugen. 1858 p. 184. Cap b. spei

incertus M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 269. Queensland

lignicolor Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 64. Madagasc.

longipilis Fairm., Rev. d'Ent. XI. 1892 p. 105. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 45. Obock

marmoreus Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 91. Madagasc.

mirus Gestro, Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 761. Somali

modestus Spin., Mon. I. p. 144 t. 10 f. 2 A. B.; Gay, Hist. Chil. IV. p. 391 t. 9 f. 3 var. B. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126 ♀. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 4, 10. Chili

confusus Dupont, i. l. Orinoco

tenebrans Lacord., Dej. Cat. l. c. Cayennae

mollis L., Fn. Suec. 1761 p. 186. — Kl., Mon. p. 318. — Sturm, Fn. XI. 1837 p. 14 t. 229 f. a. M. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 681. — Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 322. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 288. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 70. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 44. — ♂ Wtrh., Tr. ent. soc. Lond. I. 1834 p. 30 t. 5 f. 1. — Westw., Introd. Lond. 1839 I. p. 265 f. 29. — Cand., Mém. soc. sc. Liége VIII. 1853 p. 506. — Perris, Hist. Pin. mar. 1863 I. p. 214, 488 f. 277—283. — Nördlinger, Nachtr. Ratzeb. Forstins. 2. ed. 1880 p. 9. — Kittel, Corrbl. Ver. Regensb. XXXIV. 1880 p. 70. — Hölscher, Ill. Wochenschr. f. Ent. Neudamm IV. 1899 nr. 3. Orb. terr.

carinatus Lewis., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 186; (6) XVI. 1895 p. 122. Japonia

cruciger Fourc., Ent. Par. I. 1785 p. 135. Gallia

fuscofasciatus Geer, Mém. V. p. 159 t. 5 f. 6. Europa

var. *aequalis* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 44. Bosnia

var. *niponicus* Lewis., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 186; (6) XVI. 1895 p. 122.	Japonia
nigrites Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 284.	Africa
nigropiceus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 472.	Suaheli
nodicollis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 495. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 76.	Gariep
tuberculicollis Chevr., l. c. p. 284. — Gorh., l. c. p. 76.	Natal
obscurus Kl., Mon. p. 323.	Afric. austr.
pallidus Ol., Ent. IV. 76 p. 11 t. 1 f. 11. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 682. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 313. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 288. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 44. — ♁ Perris, Larv. Col. 1877 p. 204 f. 240.	Europa mer. et med.
centromaculatus Cristofori, Villa Cat. Col. 1844 p. 34. — Kl., Mon. p. 320.	Italia
Pascoei Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 71.	N. S. Wales.
Perroti Fairm., Bull. soc. e. Fr. 1895 p. 389.	Madag.centr.
praeustus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 285. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 70.*)	lacus N'Gami
punctipennis Chevr., l. c. p. 286.	Chili
robustus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 485.	Limpopo
rudis Gerst., J. B. Hambg. wiss. Anst. I. 1884 p. 53.	Massai
ruficornis Westw., White Cler. IV. 1849 p. 57.	inc. sed.
scabrosus Ol., Ent. IV. 76 p. 16 t. 2 f. 19.	Africa austr.
sexnotatus Westw., White Clerid. IV. p. 57; Pr. zool. Soc. Lond. 1852 p. 51 t. 26 f. 7.	Tasmania
var. *pulcher* White. Clerid. IV. 1849 p. 58. — Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 51.	„
sordidus Westw., l. c. p. 42 t. 26 f. 9.	India or.
striatulus Motsch., Schrenk Reis. 1860 p. 113 t. 7 f. 27.	Amur. Dauria mer.
subfasciatus Fairm., C. R. e. Belg. XXXV. 1891 p. 291.	Somali
taeniatus Kl., Mon. p. 320. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 316. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 4. — L. Heyd., W. E. Z. VIII. 1889 p. 202. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 45.	Italia, Dalmat., Orient
fallax Chevr., l. c. p. 11. — Bedel, L'Abeille XXVIII 1894 p. 153.	Cyprus, Syria
flavicornis Ziegl., i. l.	Dalmatia
Mimonti Boield., Ann. soc. e. Fr. (3) VII. 1859 p. 471 t. 8 f. 6.	Negroponte

*) Nach brieflicher Mittheilung des Herrn S. Schenkling eine gute Art!

rubrofascialus Kol., Melet. ent. V. 1846 p. 46. — L. Heyd., W. E. Z. VIII. 1889 p. 202. — Russia mer., Caucasus

scutellatus Schauf., Ann. soc. e. Fr. (4) II. 1862 p. 310. — Graecia

transversalis Parr., i. l. — Dalmatia

var. *cruentatus* Spin., Mon. I. p. 225 t. 27 f. 6. — Turcia

syriacus Solier, i. l. — Syria

thoracicus Friv., i. l. — Turcia

var. *frontalis* Kl., Mon. p. 321. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 45. — Europ. mer. or., Asia min., Cyprus, Syria

var. *thoracicus* Kl., Mon. p. 321. — Reitt., l. c. p. 45. — Macedonia

tilloides Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 12 — Syria

tricolor F., Spec. Ins. 1781 I. p. 202. — Ol., Ent. IV. 76 p. 16 t. 2 f. 20a. b. — Kl., Mon. p. 392. — Afric. austr.

tristis Kl., Mon. p. 324. — Madagasc.

funebris Spin., Mon. I. p. 215 t. 19 f. 2. — Dupont, i. l. — „

unibalteatus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 487. — Gariep.

unicolor White, Clerid. IV. 1849 p. 56. — India or.

vagedorsatus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VIII. 1888 p. 182. — Owambo

variipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 285. — Sidney

Whitei Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 70. — Nov. Holland.

apicalis White, Clerid. IV. 1849 p. 56. — „

67

Natalis

Etym. dub.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 40.

alternicostata Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 484. — Nov. Holland. bor.

Blackburni Wtrh., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XIII. 1894 p. 286. — Swan River

cribripennis Bsd., Voy. Astrol. II. p. 140. — Chevr. Mém. Clér. 1876 p. 4, 11. — Nov. Holland.

Dregei Perr., Ann. Soc. Linn. Lyon 1864 p. 106. — Nov. Caledon.

fasciata Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIII. 1890 p. 125; 1899 p. 33. — Australia

foveicollis Germ., An. Univ. Santiago Chile 1855 p. 393. — Chili

hirta Blackb., l. c. 1890 p. 122. — Australia

integra Blackb., l. c. 1899 p. 30. — S. W. „

laevicollis Blackb., l. c. 1899 p. 31. — Queensland

laevis Wtrh., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XIII. 1894 p. 287. — Nov. Guinea

Laplacei Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 40 t. 4 f. 41. — Spin., Mon. I. p. 204 t. 16 f. 3; Gay. Hist. Chil. IV. p. 406 t. 9 f. 8. — Chili
punctata Gory, i. l. — „
lata Wtrh., l. c. p. 287. — Moreton bay
Leai Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. 1899 p. 31. — N. S. Wales
longicollis Blackb., l. c. XIII. 1880 p. 126. — S. Austral.
lugubris Blackb., l. c. 1890 p. 123; 1899 p. 31. — Austral.centr.
Mastersi M'Leay, Tr. Ent. Soc. N. S. Wales II. 1872 p. 269. — Queensland
planipennis Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. 1899 p. 32. — Nov. Holland.
porcata Spin., Mon. I. p. 201 t. 16 f. 2. — „
porcata F., Mant. Ins. I. 1787 p. 127. — Kl., Mon. p. 318. — Wtrh., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XIII. 1894 p. 286. — „
cribricollis Spin., Mon. I. p. 203 t. 16 f. 4. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 4. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 71. — Blackb., l. c. 1899 p. 32. — „
heros Sturm, Cat. 1843 p. 82. — „
var. *inconspicua* Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIII. 1890 p. 124; 1899 p. 34. — Australia
punctipennis Germ., An. Univ. Santiago Chile 1855 p. 393. — Chili
semicostata Blackb., Pr. Linn. Soc. N. S. Wales (2) III. 1889 p. 1427; Tr. Roy. Soc. S. Austral. 1899 p. 31. — S. Austral.
spinicornis Blackb., l. c. XIII. 1890 p. 123. — „
titana J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 56. — Nov. Holland.
triangularis Perr., Ann. Soc. Linn. Lyon 1864 p. 104. — Nov. Caledon.

23

Metademius

μεταδήμιος, qui in populo versatur.

Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 137.

penicillatus Schklg., l. c. p. 137. — brit. nov. Guinea

1

Cormodes

κορμώδης, trunciformis.

Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 46.

constricta Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIII. 1890 p. 124; XIV. 1891 II. p. 303. — Australia centr.
Darwini Pasc., Journ. of Ent. 1860 p. 47 t. 2 f. 8. — Howe's Island

2

Tillicera

Tillus; κέρας, cornu.

Spin., Mon. I. 1844 p. 157.

aurivillosa Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 295. — Kanara

bibalteata Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 732. — Birma

cleroides Gorh., l. c. p. 731. — „

javana Spin., Mon. I. p. 160 t. 12 f. 2. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — India or.-Java

javanica Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 567. — „

multipartita Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VIII. 1888 p. 353. — China mer.

5

Cylidroctenus

Cylidrus; κτῆνος, possessio.

Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 214.

chalybaeum Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 51; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 41 t. 24 f. 5. — Kraatz, l. c. p. 214. — Tenerassim. Birma

1

Serriger

serra; gero.

Spin., Mon. I. 1844 p. 170.

Reichei Spin., Mon. I. p. 171 t. 12 f. 3. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 441 nota. — Mexico

1

Apteroclerus

ἄπτερος, sine alis; Clerus.

Woll., Col. Hesperid. 1867 p. 98.

fusiformis Woll., l. c. p. 99. — St. Vincent

1

Dozocolletus

Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 278.

Pezoporus Kl., Mon. p. 311.

discophorus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 490. — P. Natal

oblongus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 278. — Caffraria

coarctatus Kl., Mon. p. 311 t. 1 f. 3. — „

puberulus Boh., l. c. p. 491. — Limpopo

3

Aptinoclerus

ἀπτήν, implumis; Clerus.

Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66.

dezocolletoides Kuw., l. c. Madagasc.

1

Microclerus

μικρός, parvus; Clerus.

Woll., Col. Hesperid. 1867 p. 99.

Dohrni Woll., l. c. p. 101. St. Antão

euphorbiae Woll., l. c. p. 101. St. Vincent

2

Micropterus

μικρός, parvus; *πτερόν*, ala.

Chevr., Reg. Mag. Zool. 1842 p. 277 (sin. diagn.).

brevipennis Chevr., l. c. p. 277. Cap b. spei

1

Cleronomus

κληρονόμος, heres.

Kl., Mon. 1842 p. 282.

bimaculatus Kl., Mon. p. 282 t. 2 f. 6. — Mexico
Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5.

biplagiatus Kl., Mon. p. 379 nota 3. „

1

Systenoderes

σύν, cum; *στενός*, angustus; *δέρις*, collum.

Spin., Mon. I. 1844 p. 130.

amoenus Spin., l. c. p. 131 t. 8 f. 1. 2. Mexico

viridipennis Spin., l. c. p. 132 t. 8 f. 3. Columbia

2

Derestenus

δέρη, collum; *στενός*, angustus.

Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 13. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 162 Obs.

Colyphus Spin., Mon. I. p. 133. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 141.

bicolor Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 287. — Mexico
Gorh., l. c. p. 144. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 364.

bilineatus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 335 t. 13 f. 10. Guatemala. Panama

collaris Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 12. — Mexico
criocerides Gorh., l. c. 1882 p. 144 t. 8 f. 2. — California, Mexico
distinctus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 289. — Gorh., l. c. 1882 p. 143 t. 7 f. 19. — Amer. centr.
floralis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 142 t. 7 f. 25. — Panama
gracilis Gorh., l. c. 1886 p. 337 t. 13 f. 19. — „
interceptus Spin., Mon. I. p. 137 t. 9 f. 3. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 151. — Mexico
lateralis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 289. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 142. — „
marginatus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 162; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 142. — „
limbatus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 161; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 144. — Guatemal., Venezuela
mutabilis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 289. — Gorh., l. c. t. 7 f. 23. — Mexico
flammeus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 162; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 142. — „
var. A. B. C. Chevr., l. c. p. 290. — „
var. Gorh., l. c. t. 8 f. 1. — „
nigrifrons Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 289. — „
orthopleuridus J. Thoms., coll. Sallé. — Gorh., l. c. p. 142. — „
nigriventris Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 336. — Guatemala, Panama
orthopleuridus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 57. — Gorh., l. c. 1882 p. 144. — Mexico
quadrilineatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 14 t. 108 f. 1a. b. — Lacord., Gen. Atl. t. 46 f. 2. — Gorh., l. c. 1882 p. 141 t. 7 f. 20. — Guatemala, Mexico
orthopleuridus J. Thoms., coll. Sallé (pars). — Gorh., l. c. p. 141. — Mexico
similis J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 57. — Gorh., l. c. p. 141. — „
var. Gorh., l. c. t. 7 f. 21. — „
relucens Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 336 t. 12 f. 22. — Panama
rufipennis Spin., Mon. I. p. 136 t. 9 f. 2. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 151. — Mexico
signaticollis Spin., Mon. I. p. 135 t. 5 f. 5. — Gorh., l. c. 1882 p. 143 t. 7 f. 22. — Amer. centr.
cinctipennis Spin., Mon. I. p. 136 t. 5 f. 6. — Gorh., l. c, p. 143. — Horn, l. c. p. 151. — „
telephoroides Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 142. — Guatemala
terminalis Spin., Mon. I. p. 137 t. 9 f. 1. — Columbia

ventralis Gorh., l. c. p. 141 t. 7 f. 18. — Mexico, Guatem.
var. Gorh., l. c. p. 141. — Mexico
vittipennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 290. — „
22

Phonius

φόνιος, necans.

Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 11; Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 145.

sanguinipennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 12 t. 107 f. 1; Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., l. c. t. 7 f. 24. — Mexico
1

Poecilochroa

ποικίλος, varius; *χρόα*, color.

Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 73.

cyanipennis Kl., Mon. I. p. 307. — Chevr., l. c. p. 5. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 145. — California, Mexico
dasytoides Westw., Clerid. IV. 1849 p. 50. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., l. c. p. 145. — Mexico
frontalis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 338. — Guatemala
Haagi Chevr., l. c. p. 12. — Amer. bor.
plumbea Gorh., l. c. 1886 p. 337 t. 13 f. 11. — Mexico
rufipes Schklg., D. E. Z. 1898 p. 364. — „
varia Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 337. — „
6

Thanasimus

θανάσιμος, mortalis.

Latr., Gen. Crust. Ins. I. 1806 p. 270.

Cleroides Schäff., Elem. Ent. tab. 137.

Pseudoclerus Jacquel., Gen. Col. 1860 p. 196.

abdominalis Germ., Ins. Spec. nov. 1824 p. 80. — Meg., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. — Bengal.
pictus Spin., Mon. I. p. 194 t. 15 f. 1. — Dej., Cat. l. c. — India or.
acerbus Newm., The Entom. 1842 p. 364. — P. Philippi
aeneus Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 266. — Chili
albomaculatus Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 189. — Japonia
analis Phil., l. c. p. 268. — Chili

angustus Phil., l. c. p. 266.	Chili
anthicoides Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 59; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 43 t. 27 f. 8. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 73. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 138.	India or., Ceylon. Sumatra. Nov. Guinea
var. *bimaculatus* Schklg., l. c. p. 336.	„
? **Buqueti** Spin., Mon. I. p. 340 t. 18 f. 3. — Gorh., l. c. p. 70.	Senegal.
bipartitus Buq., i. l.	„
dimidiatus Buq., olim.	„
capicola Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 38.	Cap b. spei
carbonarius Gorh., op. cit. 1893 p. 577.	Manipur
columbicus Spin., Mon. I. p. 195 t. 18 f. 4 ♂♀.	Columbia
♂ *annulipes* Buq., i. l.	„
confusus Newm., The Entom. 1842 p. 364.	P. Philippi
cursorius Westw, Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 53 t. 25 f. 5.	Adelaida
dubius F., Gen. Ins. Mant. 1777 p. 229; Syst. El. I. p. 280. — Kl., Mon. p. 292. — J. Lec., Synops. p. 24. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 154.	Amer. bor.. Mexico
erythrocephalus Winthem, Dej. Cat. 3. ed. p. 127.	Amer. bor.
ruficeps Spin., Mon. I. p. 189 t. 14 f. 2. — Dej., Cat. l. c.	„
eximius White, Clerid. IV. 1849 p. 63. — Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 54 t. 27 f. 12. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 159.	Hunters River
fasciolatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 276.	Cap b. spei
Fischeri Spin., Mon. I. p. 265 t. 25 f. 6. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 49.	Persia
formicarius L., Fn. Suec. 1761 p. 185. — Kl., Mon. p. 290. — Sturm, Fn. XI. p. 32 t. 231. — Spin., Mon. I. p. 187 t. 14 f. 2. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 685. — Weise, D. E. Z. 1884 p. 426. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 48. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 4. — ♀ Rtzb., Forstins. 1837 I. p. 34 t. 1 f. 7. — Westw., Introd. 1839 I. p. 265 f. 29. — Er., Wiegm., Arch. VII. 1841 p. 96. — H. Luc., Bull. soc. e. Fr. (2) X. 1852 p. 5. — Perris, Ann. soc. e. Fr. (3) II. 1854 p. 602 t. 18 f. 269—275. — Pfeil., Krit. Blätt. Berl. X. 1836 I. p. 92. — Nördlinger, Nachtr. Rtzb. ed. 2 1880 p. 9. — Kittel, Corrbl. Ver. Regensb. XXXIV. 1880 p. 71. — Schröder, l. c. p. 613.	Europa

var. *brevicollis* Spin., Mon. I. p. 266 t. 25 f. 5. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 49. — Hungaria, Alsassia

formicarius var. b. Gyll., Ins. Succ. IV. 1827 p. 334. — „

var. *formicarius* var. d. Gyll., l. c. p. 334. — Suecia

var. *laetipes* Reitt., l. c. p. 48. — Europa, Caucasus

var. *semifasciatus* Fleischer, W. E. Z. VI. 1887 p. 237. — Reitt., l. c. — Serajevo

var. c et d Siebke, Enum. ins. norvegic. fasc. II. 1875 p. 237 (c. diagn.) — Christiania

impressus Spin., Gay. Hist. Chil. IV. p. 393 t. 9 f. 4. — Chili

indicus F., Ent. Syst. IV. app. p. 444. — Kl., Mon. p. 308. — Cap b. spei

irregularis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 38 t. 25 f. 4. — „

Jordani Kuw., Ann. soc. e. Belg., XXXVII. 1893 p. 487. — Congo, Kuilu

Landbecki Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 269. — Chili

Landkuki Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 30 (err typ.). — „

latus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 277. — Cap b. spei

mitis Kl., Mon. p. 309. — „

Verreauxi Spin., Mon. I. p. 190 t. 16 f. 1. — „

modestus Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 267. — Chili

nigricollis Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 189. — Japonia

nigriventris J. Lec., Pr. Ac. Phil. 1861 p. 351. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 147. — Amer. bor. et centr.

nubilus Kl., Mon. p. 386. — J. Lec., Synops. p. 25. — Amer. bor.

abdominalis Kirby, Fn. bor. Am. IV. 1837 p. 244 t. 2 f. 5. — „

undulatus Say., Bost. Journ. I. 1835 p. 163. — J. Lec., l. c. — Lake super

var. *melanocephalus* Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 290. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1875 p. 149. — Nov. Scotia

obscurus Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 267. — Chili

obsoletus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 276. — Cap b. spei

ornatus Phil., An. Univ. Chile Santiago 1865 I. p. 656. — Chili

pallipes Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 162. — Bohol, Luzon

parallelus Fairm. et Germ., Col. Chil. II. 1862 p. 3. — Chili

rubriventris J. Lec., Pr. Ac. Phil. 1861 p. 351. — California

ruficollis Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 267. — Chili

rufigaster Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 491. — Zulu

rufipes Brahm, Hoppe ent. Taschb. 1797 p. 136. — Kl., Mon. p. 292. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 301. — Weise, D. E. Z. 1884 p. 426. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 48. — ♀ Xambeu, Ann. Soc. Linn. Lyon XXIX. 1883 p. 125; 1893 p. 146. — Europa

var. *austriacus* Reitt., l. c. p. 48. — Austria

var. *femoralis* Zett., Fn. Lapp. 1828 I. p. 122. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Reitt., l. c. p. 48. — Lapponia

pectoralis Sturm, Cat. 1843 p. 83. — Fuss, Verh. Siebenbg. Ver. XIV. p. 67 c. fig. — Reitt., l. c. p. 48. — Germania

var. *nigricollis* Seidlitz, Fn. Trans. 1891 p. 526. — Hispania

semirufus Fairm. et Germ., Col. chil. II. 1862 p. 3. — Chili

subscutellaris Westw., Pr. zool. Soc. 1852 p. 44 t. 25 f. 6. — India or.

subsimilis White, Clerid. IV. 1849 p. 55. — inc. sed.

substriatus Gebl., Nouv. Mém. Mosc. II. p. 47. — Sturm, Fn. XI. 1837 p. 34. — Weise, D. E. Z. 1884 p. 426. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 47. — Sibiria or.

? subviolaceus Gorh., Biol. C. Am. III. 2 1882 p. 148. — Costa Rica

trifasciatus Say, Journ. Ac. Phil. V. 1825 p. 175. — Kl., Mon. p. 293. — Vermont

nigripes var. White, Clerid. IV. 1849 p. 23. — „

versicolor Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 276. — Cap b. spei.

virescens Chevr., l. c. p. 276. — „

viridis Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 268. — Chili

vittula Fairm. et Germ., Col. chil. II. 1862 p. 3. — „

48

Thanasimorpha

Thanasimus; *μορφή*, forma.

Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 304.

bipartita Blanch., Voy. Pole Sud. IV. p. 59 t. 4 f. 13. — Blackb., l. c. p. 304. — Ins. Guam

intricata Blackb., l. c. p. 304. — Australia occ.

2

Thanasimodes

Thanasimus; *εἶδος*, facies.

Murray, Ann. Mag. Nat. Hist. (3) XX. 1867 p. 319.

metallicus Murray, l. c. p. 320 c. fig. — Old Calabar

1

Balcus

Etym. dub.

Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIV. 1877 p. 7.

niger Sharp, l. c. p. 7. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 333. — Nov.Seeland.
signatus Broun, l. c. p. 333. — „
2

Gyponyx

γύψ, vultur; *ὄνυξ*, unguis.

Gorh., Ann. Mus. Gen. XVIII. 1883 p. 604.

abyssinicus Gorh., l. c. p. 604. — Abyssinia
chinensis F., Ent. Syst. IV. 1794 app. p. 444; Syst. El. 1801 I. p. 288. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 337. — Cap b. spei
capensis Spin., Mon. I. p. 197 t. 15 f. 2. — „
marmoratus Kl., Mon. p. 308, 379 nota 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 70. — „
marmoratus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 277; 1874 p. 284. — Gorh., l. c. — „
2

Orthrius

ὄρθριος, matutinus.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 75.

bicolor Schklg., Ann. Mus. Gen.(2) XX. 1899 p. 139. — Ternate
brachialis Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 577. — Assam
cylindricus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 75. — N. S. Wales
var. Gorh., l. c. — „
Feae Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 736 — Birma
lateralis Schklg., op. cit. (2) XX. 1899 p. 138. — Amboina
madurensis Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 295. — Madura
sellatus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 42 t. 25 f. 8. — Gorh., op. cit. 1893 p. 577. — India or.
sinensis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 70; Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 577. — China
subfasciatus Westw., White Clerid. IV. p. 56; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 41 t. 25 f. 10. — Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 295. — India
sumatranus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899. p. 335. — Sumatra
tarsalis Gorh., op. cit. (2) XII. 1892 p. 737. — Birma
ternatensis Schklg., l. c. (2) XX. 1899 p. 138. — Ternate
12

Xenorthrius

ξένος, peregrinus; Orthrius.

Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 733; Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 575.

balteatus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 735. — Birma

ephippiatus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 575. — Assam

geniculatus Gorh., l. c. p. 575. — Manipur

Mouhoti Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 734. — Birma

subfasciatus Gorh., l. c. p. 735. — „

var. Gorh., l. c. — „

truncatus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 576. — Assam

Wallacei Gorh., l. c. p. 576. — Borneo, Sarawak

7

Metabasis

μετάβασις, transductio.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 75.

accinctus Newm., The Entom. 1842 p. 364. — Nov. Holland.

accinsus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7 (err.). — „

inanis Germ., Linn. ent. III. 1848 p. 187. — Chevr., l. c. p. 7. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 169. — Adelaida

xanthozona Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 321; Mém. Clér. 1876 p. 7. — Schklg., l. c. p. 169. — Australia

var. ♂ *medianus* Westw., White Clerid. IV. p. 17. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 75. — Tasmania

var. *viduus* Westw., l. c. — Nov. Holland.

variegatus Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 304. — S. Australia

var.? Blackb., l. c. p. 305. — „

2

Clerus

κλῆρος, ins. apibus noxium.

E. Geoffr., Hist. Ins. env. Par. I. 1762 p. 303.

abdominalis Chevr., Col. Mex. Cent. I. fasc. 3. 1834 nr. 52. — Mexico

zonatus Kl., Mon. p. 297.

abruptus J. Lec., Proc. Ac. Phil. 1858 p. 72. — California

aesopius Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 160 t. 8 f. 8. — Nicaragua

albofasciatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 24. — Gorh., l. c. p. 162. — Mexico

amictus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 494. Limpopo
amoenulus Boh., l. c. p. 499. P. Natal
analis J. Lec., Synops. p. 20. Arkansas
anceps Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 167. Guatemala
annulatus Eschz., Entomogr. I. 1822 p. 50. — Kl., Mon. p. 300. Brasilia
myops Dej., Cat. 3. ed. p. 127. „
apicalis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 271. Queensland
artifex Spin., Mon. I. p. 243 t. 22 f. 3. — Lacord., Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Cayennae. Para
faber Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 294; Mém. Clér. 1876 p. 5. Para
atriceps Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 82; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 t. 8 f. 21. Guatemala
var.? Gorh., l. c. p. 161. Panama
auronotatus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 15. Columbia bor.
axillaris Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 85. Peru
Badeni Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 80; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 148. Mexico
beatus Gorh., l. c. p. 154 t. 8. f. 23. Mexico, Guatemala
bellus Schklg., D. E. Z. 1898 p. 365. Bolivia
bengala Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 41 t. 25 f. 11. Bengal.
bicarinatus Gorh., l. c. p. 152. Nicaragua, Panama
bilobus Spin., Mon. I. p. 240 t. 21 f. 4. Brasilia
binodulus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 77. Peru, Amazon
distinctus Chevr., coll. Sallé. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 150. Amer. centr.
gibbifer Chevr., coll. Sallé. — Gorh., l. c. „ „
mutabilis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 291. — Gorh., l. c. Mexico
nigromaculatus Chevr., coll. Sallé. — Gorh., l. c. Amer. centr.
nodulifer Gorh., l. c. p. 150. — syn. Schklg., i. l. „ „
var. A et B Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 291. Mexico
bombycinus Chevr., Col. Mex. Cent. I. fasc. I. 1833 nr. 12. — Kl., Mon. p. 295. „ Nicaragua
aeneicollis Spin., Mon. I. p. 254 t. 24 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Mexico
purpureus Sturm, i. l. „
cautus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2. 1882 p. 152. Guatemala
cinereopilosus Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 91. Rio Janeiro
cinereus Gorh., l. c. p. 152 t. 8 f. 5. Guatemala, Panama
cognatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 296. Para
Columbiae Spin., Mon. II. p. 135 t. 46 f. 6. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 46. Columbia

commodus Kl., Mon. p. 303. Brasilia
comptus Kl., Mon. p. 304. Brasilia
concinnus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 165; Biol. C. Am. Col. III. 2. 1882 p. 153 t. 8 f. 12. Guatemala
contractus Gorh., l. c. p. 154 t. 8 f. 13. „
cordifer J. Lec., Synops. p. 21. Amer. bor.
crabronarius Spin., Mon. I. p. 247 t. 23 f. **1**. — J. Lec., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. „ „
cruciatus M'Leay. King. Survey. II. 1827 p. 442. — Kl., Mon. p. 386. Nov. Holland.
cuneatus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2. 1882 p. 160 t. 8 f. 16. Mexico
cyaneus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 15. Columbia
cylindricus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 164; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 157 t. 8 f. 6. Guatemala
decussatus Kl., Mon. p. 296. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. Mexico. Amer. bor.
var. *ornatus* Spin., Mon. I. p. 257 t. 25 f. 1. 2. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 155. Mexico
Hopfneri Spin., Mon. I. p. 256. „
delicatulus Boh., Res. Eugen. 1858 p. 84. Sidney
deliciolus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 82. Amazon
denticollis Spin., Gay. Hist. Chil. IV. p. 407 t. 9 f. 9. Chili
dichrous Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 502. Limpopo
distinctus Spin., Mon. I. p. 244 t. 22 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Brasilia
variegatus Mannerh., Dej. Cat. l. c. „
equestris Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 498. Gariep
erythropterus Kl., Mon. p. 306. Brasilia
erythropus Kl., Mon. p. 304. „
eximius Mannerh., Bull. Mosc. 1843 II. p. 248. California
holosericeus White, Clerid. IV. 1849 p. 58. „
felix Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 80. Parana
femoralis Gorh., l. c. p. 77. „
festivus Gorh., l. c. p. 78. Amazon
flavosignatus Spin., Mon. I. p. 239 t. 21 f. 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Brasilia
? fulvus Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 270. Africa med. occ.
gambiensis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 46. — Spin., Mon. I. p. 276 t. 24 f. 5. Senegal.
amoenus Dej., Cat. 3. ed. p. 127. „
gaudens Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 79. Parana
gracilis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 504. P. Natal
guatemalensis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 158. Guatemala

guttulus White, Clerid. IV. 1849 p. 59. Nov.Holland.
hieroglyphicus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 79. Amazon
Hoegei Gorh., Biol. C. Am. III. 2 1882 p. 159. Mexico
hybrida Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 13. Brasilia
ichneumoneus F., Gen. Ins. Mant. 1777 p. 230. — Kl., Mon. p. 294. — Spin., Mon. I. t. 16 f. 6. — Say, Dej. Cat. 3. ed. p. 127. Amer. bor.
rufus Ol., Encycl méth. VI. p. 13; Ent. IV. 76 p. 14 t. 1 f. 16. — Spin., Mon. I. p. 252 t. 24 f. 3. „ „
immarginatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 297. Nov.Grenada
inaequalicollis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 503. Caffr. austr.
inconstans Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 163. Guatemala
var. *α* Gorh., l. c. p. 163 t. 8 f. 9. „
var. *β* Gorh., l. c. p. 163 t. 8 f. 10. „
var. *γ* Gorh., l. c. p. 163 t. 8 f. 11. „
indagator Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 292. Venezuela
insidiosus Gorh., l. c. p. 150. Panama
interruptus Kl., Mon. p. 305. Brasilia
Lacordairei Spin., Mon. II. p. 140 t. 36 f. 6. „
laetus Kl., Mon. p. 301. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 158. Mexico
Laportei Spin., Mon. I. p. 258 t. 26 f. 4. „
var. *imperialis* Dupont, i. l. — Spin., l. c. p. 259. „
laterinotatus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 88. Kamerun bor.
laticinctus White, Clerid. IV. 1849 p. 59. Brasilia
lepidus Kl., Mon. p. 302. „
leucomelas Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 281. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 162. Mexico
ludicrus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 493. Limpopo
lugubris Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 85. Peru
lunatus Spin., Mon. I. p. 255 t. 24 f. 2. — Kl., Mon. p. 294. — Sturm, Cat. 1826 p. 120. Amer. bor.
bicolor Melsh., Proc. Ac. Phil. II. 1846 p. 307. „ „
rufulus Dej., Cat. 3. ed. p. 127. „ „
luscus Kl., Mon. p. 299. Mexico
maculicollis Spin., Mon. I. p. 273 t. 23 f. 7. — Sturm, Cat. 1843 p. 83. Brasilia
Mastersi M'Leay. Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 271. Queensland
melanocephalus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 83. Para
meridanus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 293 Mexico (Merida)
meridionalis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 13. Brasilia austr.
mexicanus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 44. — Kl., Mon. p. 229. — Spin., Mon. I. p. 248 t. 27 f. 2. — J. Lec., Synops. p. 21. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. Amer. centr.

Silbermanni Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 21. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 164. — Mexico
var. *assimilis* Buq., i. l. — Spin., Mon. I. p. 249 A. — Amer. centr.
miniatus Spin., Mon. II. p. 139 t. 47 f. 2. — Brasilia
minutus Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 90 t. 6 f. 4. — Parana
moestus Kl., Mon. p. 298. — Mexico
truncatus J. Lec., Synops. p. 23. — Amer. bor.
mollifascia Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 297. — Amer. centr., Columbia
nebulosus Spin., Mon. II. t. 21 f. 2. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 163. — „
morosus Chevr., l. c. p. 296. — Brasilia
mutabilis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 506. — Gariep
mysticus Kl., Mon. p. 300. — Brasilia
antiquus Spin., Mon. I. p. 246 t. 22 f. 5. — „
natalensis Boh., l. c. p. 501. — P. Natal
neglectus Boh., l. c. p. 505. — „
nigrifrons Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 190. — J. Lec., Synops. p. 23. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. — Amer. bor.
nigripes Say, l. c. p. 191. — Kl., Mon. p. 293. — Spin., Mon. I. p. 263 t. 25 f. 3. — Horn, l. c. p. 154. — „ Mexico
incertus J. Lec., List. Col. N. Amer. 1865 p. 55. — Amer. bor.
var. *dubius* Spin., Mon. I. p. 264 t. 25 f. 4. — Sturm, Cat. 1843 p. 83. — „
var. *rufiventris* Spin., Mon. II. t. 23 f. 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „ Mexico
nigriventris Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 90 t. 6 f. 3. — Corrientes
nigrocinctus Kl., Mon. p. 297. — Mexico
bicinctus Spin., Mon. I. p. 260 t. 24 f. 4. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 161. — „
var. *bicinctus* Kl., Mon. p. 297. — Gorh., l. c. — „
errans Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 80; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 161. — „
nigromaculatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 20. — „
nitidus Chevr., l. c. p. 24. — Gorh., l. c. p. 162. — „
laevigatus Spin., Mon. I. p. 238 t. 21 f. 1. — „
griseopilosus Dupont, i. l. — Columbia
var. *brunnipes* Buq., i. l. — Spin., Mon. I. p. 239 D. — „
var. *nigricans* Dupont, i. l. — Spin., l. c. p. 239 B. C. — „ Mexico
notatus Kl., Mon. p. 305. — Brasilia
obliquevittis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 291. — „
ocreatus Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. — Kansas

opifex Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 156 t. 8 f. 3. — Amer. centr
ocellatus Dugès, coll. Sallé. — Gorh., l. c. — „
Paivae Woll., Tr. ent. soc. Lond. (3) I. 1862 p. 163 t. 7 f. 5; Cat. Canar. Col. 1864 p. 234. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 76. — Canariae
paraensis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 293. — Para
phaleratus Kl., Mon. p. 300. — Brasilia
pictus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 155 t. 8 f. 7. — Guatemala
Pilatei Chevr., l. c. p. 295. — Mexico
plagiatus Gorh., l. c. 1886 p. 339 t. 12 f. 21. — Panama
planonotatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 45. — Kl., Mon. p. 385. — Brasilia
luctuosus Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „
posticalis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 42 t. 25 f. 12. — India or.
puellus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 339. — Guatemala
pulchellus Kl., Mon. p. 303. — Spin., Mon. I. p. 242 t. 22 f. 2. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 263 et nota. — Brasilia
obliquefasciatus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 32. — „
pusillus Kl., Mon. p. 306. — Columbia
arcuatus Spin., Mon. I. p. 245 t. 22 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Brasilia
columbianus Dupont, i. l. — „
quadriguttatus Ol., Ent. IV. 76 p. 18 t. 2 f. 23 a. b. — Kl., Mon. p. 386. — ♀ Bowditch, Psyche VII. 1896 p. 387. — Carolina
repandus Horn. Tr. Am. Ent. Soc. III. 1871 p. 342. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 340 — Amer. bor.
quadrinodosus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 293. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 151 t. 8 f. 19. — Amer. centr.
var. Gorh., l. c. t. 8 f. 4.
quadrinotatus Chevr., l. c. 1843 p. 22. — Mexico
quadrioculatus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 500. — Gariep
quadrisignatus Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 162. — Kl., Mon. p. 293. — Amer. bor.
affiliatus J. Lec., Pr. Ac. Phil. 1858 p. 72. — Texas
latecinctus J. Lec., l. c. — Rio Colorado
rufescens J. Lec., Synops. p. 212. — California
recurvatus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 158 t. 8 f. 17. — Guatemala

rosmarus Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 190. — Kl., Mon. p. 293. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 154. — Amer. bor.

oculatus Spin., Mon. I. p. 267 t. 26 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „

rosmarum Knoch., i. l. — „

var. *angustus* J. Lec., Synops. p. 21. — „

ruficollis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 45. — Kl., Mon. p. 301. — Spin., Mon. I. p. 260 t. 26 f. 2. — Cayennae

histrio Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „

rutilus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 155. — Mexico

Sahlbergi Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 13. — Brasil. austr.

Salvini Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 78; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 156. — Guatemala. Costa Rica

sanguinipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 295. — Mexico

scenicus Kl., Mon. p. 295. — Chevr., l. c. p. 262. — Brasilia

scutellaris Chevr., l. c. p. 296; Mém. Clér. 1876 p. 15. — Mexico

semimetallicus Fairm. et Germ., Col. chil. II. 1862 p. 3. — Chili

semiochraceus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 292. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 149.*) — Mexico

senegalensis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 50. – Kl., Mon. p. 384. — Senegal.

sepulcralis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 52 t. 25 f. 9. — Nov. Holland., Nov. Guinea

sericans Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 58. — Mexico

sexguttatus F., Syst. Ent app. p. 823. — Herbst, Käfer VII. p. 213. — Kl., Mon. p. 385. — America

sexnotatus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 496. — Caffraria

sigma Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 77. — Brasilia

signatus Kl., Mon. p. 301. — Mexico

bisignatus Spin., Mon. I. p. 272 t. 23 f. 5. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „

signifer Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 492. — Limpopo

simulans Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 294. — Cayennae

sobrinus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 45. — Kl., Mon. p. 385. — Spin., Mon. I. p. 241 t. 22 f. 4. — Brasilia

rubripes Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „

sphegeus F., Mant. Ins. I. p. 125. — Kl., Mon. p. 298. — Spin., Mon. I. p. 270 t. 27 f. 4. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 150. — Amer. bor., Mexico

arachnodes Kl., Mon. p. 299. — Spin., Mon. II. p. 137 t. 3 f. 2. — Gorh., l. c. p. 150. — Mexico

*) Herr Schenkling hält *semiochr.* für eine von *mexicanus* Cast. verschiedene Art.

sobrius Walk., Natural. Vankouv. 1866 II. p. 326. — J. Lec., Ann. Mag. Nat. Hist. (4) VI. 1870 p. 401. — Vancouver ins.

Spinolae J. Lec., Proc. Ac. Phil. VI. 1853 p. 230. — Amer. bor., Mexico

Steinheili Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 14. — Columbia

subfasciatus Chevr., l. c. p. 14. — Nov. Grenada

tarsatus Kl., Mon. p. 303. — Brasilia

thoracicus Ol., Ent. IV. 76 p. 18 t. 2 f. 22a. b. — Spin., Mon. I. p. 274 t. 26 f. 3. — J. Lec., Synops. p. 23. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. — ♂ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 154. — Amer. bor.

monilis Melsh., Proc. Ac. Phil. II. 1846 p. 307. — „

ornaticollis J. Lec., Tr. Am. Ent. Soc. VIII. 1880 p. 194. — Henshaw, List. Col. N. Amer. 1885 p. 82. — „

tibialis Kl., Mon. p. 302. — Brasilia

torquatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 294. — Guyana

tricinctus Chevr., l. c. p. 295. — Para

? *socius* Chevr., l. c. p. 262 (ex. err.?) — Guayana

tricolor Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 46. — Spin., Mon. I. p. 262 t. 24 f. 6. — Mexico

triplagiatus Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 90 t. 6 f. 2. — Rio Janeiro

trifasciatus Blanch., l. c. t. 6 f. 3. — „

trogositoides Spin., Mon. I. p. 269 t. 27 f. 1. — Dupont, i. l. — Mexico

tubercularis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 153 t. 8 f. 20. — Mexico.

var. Gorh., l. c. p. 153. — Guatemala „

? **variegatus** Spin., Mon. I. p. 250 t. 23 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 77. — Brasilia

varius Kl., Mon. p. 296. — Mexico

venator Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 18. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 159. — „

Lesueuri Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 249 t. 23 f. 2. — „

ventralis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 51. — Nov. Holland.

versicolor Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 45. — Kl., Mon. p. 295. — Spin., Mon. I. p. 251 t. 26 f. 6. — Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 89. — Brasilia

basalis Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „

miniaceus Blanch., l. c. t. 6 f. 1. — „

nobilis Dupont, i. l. — „

var. *cruentatus* Spin., Mon. I. t. 26 f. 5. — „

var. *jucundus* Kl., Mon. p. 296. — „

viduus Kl., Mon. p. 297. — Horn. Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1885 p. 154. — Amer. bor., Mexico
cuprescens Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 81; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 150. — „
erythrogaster Spin., Mon. I. p. 272 t. 27 f. 3. — Sturm, Cat. 1843 p. 83. — „
rufiventris Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 11. — Gorh., l. c. p. 150. — „
villicus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 340. — Panama
vulneratus Kl., Mon. p. 302. — Gorh., l. c. 1882 p. 158. — Mexico
vulpinus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 81; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 149. — Guatemala
Boucardi Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 13. — Gorh., l. c. p. 149. — Mexico
var. *assimilis* Chevr., Rev. Mag. Zool. 1843 p. 17. — Gorh., l. c. p. 149. — „
var. a Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 81. — „
x-album Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 151 t. 8 f. 22. — Guatemala
var. Gorh., l. c. p. 151. — Amer. centr.
zebra Chevr, Rev. Mag. Zool. 1843 p. 23. — „ „
164

Allonyx

ἄλλος, alter; *ὄνυξ*, unguis.

Jacquel., Gen. Col. Eur. 1860 p. 196.

quadrimaculatus Schaller, Act. Hall. I. 1783 p. 288. — F., Mant. Ins. I. 1787 p. 125. — Spin., Mon. I. p. 192 t. 15 f. 3. — Jacquel., l. c. t. 48 f. 240. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 686. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 50. — ♁ Perris, Ann. soc. e. Fr. (3) II. 1854 p. 607 t. 18 f. 276. — Fleischer, W. E. Z. X. 1891 p. 229. — Formanek, op. cit. XVIII. 1899 p. 47. — Europ. mer. et med., Cyprus
1

Cleromorpha

Clerus; *μορφή*, forma.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 83.

novemguttata Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 49 t. 27 f. 9. — Gorh., l. c. p. 83. — Hunters River
novempunctata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5 (ex err.). — „
1

Thaneroclerus

Thanasimus; Clerus.

Lef., Bull. soc. e. Fr. VII. 1838 p. 13. — Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 73; Mon. I. 1844 p. 205.

Thanasimus Newm. (pars).

Thanateroclerus Gemm. & Har., Cat. Col. 1869 p. 1739.

aino Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 190. — Japonia

Buqueti Lef., Ann. soc. e. Fr. IV. 1835 p. 582 t. 16 f. 4. — Kl., Mon. p. 310. — Spin., Mon. I. p. 207. — ♀ Lef., l. c. p. 577 t. 16 f. 1 A. B. — Westw., Introd. I. 1839 Lond. — India or., Sumatra

sanguinolentus Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — India or.

var. *pondycherianus* Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 208 A. — „ „

dermestoides Kl., Mon. p. 310. — Arabia

Girodi Chevr., Bull. soc. e. Fr. (5) X. 1880 p. 31 et ♀. — Cuba

quinquemaculatus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 738. — Birma

sanguineus Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 162. — Kl., Mon. p. 310. — Spin., Mon. I. p. 208 t. 17 f. 2. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Amer. bor.

var. *rufipennis* Newm., i. l. — „ „

tantillus J. Lec., New. Spec. Col. 1865 p. 96. — Washington

7

Lyctosoma

Lyctus; σῶμα, corpus.

Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 192.

parallelum Lewis, l. c. p. 192. — Japonia

1

Isoclerus

ἴσος, similis; Clerus.

Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 191.

pictus Lewis, l. c. p. 191. — Japonia

1

Neoclerus

νέος, novus; Clerus.

Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 190.

ornatulus Lewis, l. c. p. 190. — Japonia

1

Platyclerus

πλατύς, latus; Clerus.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 75; Mon. I. p. 332.

communimacula Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 68. — Nossi Bé

elongatus Spin., Mon. II. p. 145 t. 46 f. 2. — Fairm., p. 66. — Madagasc.

Lacordairei J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 58. — Fairm., l. c. p. 66. — „

metallinus Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 68. — „

pallidopictus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 393. — „

planatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 46. — Kl., Mon. p. 326. — Spin., Mon. I. p. 334 t. 28 f. 4. — „

depressus Dupont, i. l. — „

madagascariensis Dej., i. l. — „

Raffrayi Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 67. — „

7

Aulicus

αὐλικός, aulicus.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 74; Mon. I. 1844 p. 328.

alboguttulatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 289. — Cuba

basicollis Chevr., l. c. p. 289. — „

bilineatus Chevr., l. c. p. 300. — „

Coffini White, Clerid. IV. 1849 p. 53. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 72, 86. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 146. — Mexico

monticola Gorh. (Dugès), l. c. p. 146 t. 8 f. 18. — „

nero Spin., Mon. I. p. 330 t. 27 f. 5. — „

sbg. Muisca

Spin., Mon. Clér. II. 1844 p. 147. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 84.

bitaeniatus Spin., l. c. p. 148 t. 47 f. 4. — Columbia

7

Phlogistus

φλογιστός, crematus.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 83.

? affinis Gorh., l. c. p. 86. — Queensland

albofasciatus Gorh., l. c. p. 85. — „

ochrurus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 16. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 164. — Australia

chrysurus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 299. — Gorh., l. c. p. 164. — „

rufimanus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 74; Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 164. — N. S. Wales

foveicollis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 272. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 336. — Queensland

corallipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 298. — Schklg., l. c. — Tasmania

imperialis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 84. — Queensland

instabilis Newm., The Entomol. 1840 p. 15. — Kl., Mon. p. 341. — Spin., Mon. I. p. 331 t. 28 f. 1. — Nov.Holland.

auratus Gory, i. l. — „

var. *castaneipes* Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 60. — „

var. *episcopalis* Spin., Mon. I. p. 332 (olim.). — „

var. *tibialis* Westw., l. c. p. 60, — „

laetus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 16. — Australia

lemoides Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 47. — Sidney

mellinipes Chevr., l. c. p. 16. — Australia

var. Chevr., l. c. p. 17. — „

multicolor Chevr., l. c. p. 16. — „

pantomelas Bsd., Voy. Astrol. II. p. 138 t. 6 f. 14. — White, Voy. Ereb. Tevr. Ins. p. 8. — Broun. Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 335. — Nov.Seeland.

parvulus Blackb., Tr. Roy Soc. S. Austral. XVII. 1893 I. p. 131. — Victoria

plutus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 298. — Australia

rufipes M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 272. — Queensland

rutilicornis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 17. — Nov. Caledonia

?scrobiculatus Spin., Mon. I. p. 156. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. — Nov.Holland.

foveolatus Spin., l. c. t. 15 f. 4. — „

sculptus M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 271. — Gorh., l. c. p. 84. — Queensland

smaragdinus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 85. — „

splendidus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 15. — Rockhampton

varicolor Chevr., l. c. p. 16. — Australia

viridissimus Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 47. — Sidney

Lissaulicus

λισσός, politus; Aulicus.

Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 532.

Aphelochroa Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 267 t. 9 f. B.

carneipennis Quedf., l. c. p. 268.		Quango
?ruber Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 471. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 87.		Delagoa Bai
compressicollis Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 92.		Madagasc.
confossicollis Fairm., Ann. soc. e. Belg. 1893 p. 389.		„
fulvus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 86.		Niger-Benuë
geniculatus Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 92.		Madagasc. or.
laevis Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 532. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 69.		Madagasc.
rufus Hintz, D. E. Z. 1897 p. 287.		Usambara
sanguinalis Westw., Proc. zool. soc. Lond. 1852 p. 36 t. 25 f. 7. — Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 268.		P. Natal
testaceus. Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 472.		Lindi

8

Tarsostenus

ταρσός, tarsus; στενός, angustus.

Spin., Mon. I. p. 277.

Mastersi M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 273.		Queensland
pulcher M'Leay, l. c. p. 272.		„
univittatus P. Rossi, Fn. Etr. Mant. I. 1792 p. 44. — Kl., Mon. p. 321. — Spin., Mon. I. p. 288 t. 32 f. 3. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 49 f. 244. — Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 188. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 42. — ♀ Perris, Mém. soc. sc. Liége X. 1855 p. 238 t. 5 f. 20—28. — — H. Luc., Bull. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 174.		Orb. terr.
albofasciatus Melsh., Pr. Ac. Phil. II. 1846 p. 306. — J. Lec., Synops. p. 19.		Pennsylvania
biguttatus Montrz., Ann. soc. e. Fr. (3) VIII. 1860 p. 260. — Fauv., Bull. soc. e. Fr. (5) V. 1875 p. 88		Nov. Caledonia
fasciatellus Spin., Mon. II. p. 172 t. 8 f. 5. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 283 nota. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 64.		Columbia

fasciatus Curt., Brit. ent. VI. t. 270. — Steph., Ill. Brit. III. p. 324. — Britannia

picipennis Westw., White, Clerid. IV. p. 48. — J. Lec., Pr. Ac. Phil. 1873 p. 334. — Philippinae

succinctus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1842 p. 277. — Knörl, Villa Cat. p. 34. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 452 nota. — Africa austr.

var.? Leder, Verh. Ver. Brünn XVI. XVII. 1878 p. 216. — Caucasus

zonatus Blanch., Voy. Pole Sud. IV. p. 62 t. 4 f. 14. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Australia

4

Sallea

Sallé, nom. propr.

Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 286.

necrobioides Chevr., l. c. p. 287. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 164 t. 8 f. 15. — Guatemala

1

Blaxima

βλάξ, segnis; αἷμα, sanguis.

Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 165.

rubripennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 287. — Gorh., l. c. p. 165 t. 8 f. 14. — Amer. centr.

1

Trogodendron

τρώγω, corrodo; δένδρον, arbor.

Guér., Icn. règn. anim. Ins. (1843 ?) p. 53.

Xanthocerus Newm., The Entom. 1842 p. 363 (pars).

Edwardsii Horn, Tr. Am. Ent. Soc. VIII. 1880 p. 149 t. 3 f. 8. — Amer. bor.

ephippium Bsd., Voy. Astrol. II. p. 139 t. 6 f. 15. — Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 303. — Nov.Holland.

fasciculatum Schreib., Tr. Linn. Soc. Lond. 1802 VI. p. 195 t. 20 f. 6. — Kl., Mon. p. 326. — Spin., Mon. I. p. 212 t. 18 f. 1. — „

var. *honestum* Newm., The Entom. 1840 p. 16. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 454. — Ins. Känguru

monstrosum Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 87. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 365. — Queensland

4

Scrobiger

Scrops; gero.

Spin., Mon. I. p. 230.

Xanthocerus Newm., The Entom. 1842 p. 363 (pars).

albocinctus Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 46. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 337. — Moreton bay

cribrum Chevr. (Fauv.), Mém. Clér. 1876 p. 17. — Nov. Caledonia

eximius Perr., Ann. Soc. Linn. Lyon 1864 p. 108. — „

idoneus Newm., The Entom. 1842 p. 363. — P. Philippi

moerens Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 57; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 50 t. 26 f. 10. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 285. — Adelaida

splendidus Newm., The Entom. 1840 p. 15. — Swan River

Reichei Spin., Mon. I. p. 232 t. 14 f. 1. — Adelaida

6

Olesterus

ὀλεστήρ, destructor.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 74; Mon. I. p. 226.

australis Spin., Mon. I. p. 229 t. 20 f. 2. — Swan River

cruentatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 300. — Australia

gracilis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 87. — Wtrh., Aid II. 1882 t. 123. — „

3

Eburifera

Ebur; fero.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 74; Mon. I. p. 290.

Eburiphora Spin., olim.

analis Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — Madagasc.

apicalis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 394. — „

basicrus Fairm., l. c. p. 397. — „

callosa Kl., Mon. p. 325. — Fairm., l. c. p. 395. — „

Reichei Spin., Mon. I. p. 291 t. 20 f. 3. — „

coerulea Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — „

impunctata Kuw., l. c. p. 66. — „

inclita Wtrh., Cist. ent. II. 1876 p. 533. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 71. — „ centr.

Klugi Kuw., l. c. p. 66. — „

laevicollis Wtrh., l. c. p. 533. — Fairm., l. c. p. 71. — „ centr.

longipennis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 393. — „ „

nitidicollis Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 70. — Madagasc.
obscuripes Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — „
patricia Kl., Mon. p. 325. — Tasmania
quadribullata Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 397. — Madagasc.
quadripunctata Kuw., l. c. p. 66. — „
russata Fairm., l. c. p. 394. — „ centr.
semiaurantiaca Fairm., l. c. p. 396. — „ „
semivirens Fairm., l. c. p. 396. — „ „
suturalis Fairm., l. c. p. 393. — „ „
tetrasticta Fairm., l. c. p. 394. — „ „
tuberculicollis Wtrh., Cist. ent. II. 1879 p. 532. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 70. var. Wtrh., l. c. p. 533. — „ „
unifasciata Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 66. — Madagasc.
variegata Kuw., l. c. p. 66. — „
violacea F., Mant. Ins. I. 1787 p. 127; Ent. Syst. I. p. 210. 2. — Ol., Ent. IV. 76 p. 15 t. 2 f. 18. — Kl., Mon. p. 392. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 334. — Nov. Seeland.
zonata Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 397. — Madagasc. centr.

25

Mathesis

μάθησις, ars.

Wtrh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 7.

guttigera Wtrh., l. c. p. 8. — Nov. Seeland.
hilaris Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIV. 1877 p. 7, 39. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 335. — „

1

Zenithicola

Zenith; colo.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p, 74; Mon. I. 1844 p. 284.

australis Bsd., Voy. Astrol. Col. p. 142. — Spin., Mon. I. p. 286 t. 28 f. 2. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Lacord., Gen. Atl. t. 46 f. 3. — Nov. Holland.
? crassus Newm., The Entom. 1840 p. 15. — Kl., Mon. p. 387. — Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 2 p. 303. — „
? *obesus* White, Stoke's Voy. app. t. 1 f. 9. — Blackb., l. c. — „
? var. *obesulus* White, Clerid. IV. 1849 p. 26. — „

funestus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 300. N. S. Wales
socius Chevr., l. c. p. 301. S. Australia
sosius Chevr., l. c. (err. typ.) „
4

Erymanthus

Ἐρύμανθος, nom. mythol.

Kl., Abh. Berl. Ac. 1842 p. 327.

Eurymanthus Quedf., B. E. Z. 1888 p. 182 (err. typ.).

belzebuth J. Thoms., Rev. Mag. Zool. 1856 p. 113 t. 5 f. 8. Senegambia
gemmatus Kl., Mon. p. 327 t. 1 f. 6. — Spin., Mon. II. p. 61 t. 41 f. 5. — Imhoff, Einf. Stud. Col. 1856 Basel t. 6 f. 33. Caffraria
horridus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 35 t. 24 f. 12. — Quedf., B. E. Z. XXXII. 1888 p. 183. Cap Palmas
vesuvioides J. Thoms., Rev. Mag. Zool. 1856 p. 114 t. 5 f. 3, 4. — Murray, Ann. Mag. Nat. Hist. (3) XX. 1867 p. 319. Guinea
var. *purpureoniger* Murray, l. c. p. 319. Old Calabar
var. *semirufus* Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 479. Congo
melanurus Kuw., l. c. p. 479. „
pustulosus Quedf., B. E. Z. XXXII. 1888 p. 182. Africa centr.
Revoili Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 163. „ or. (Usagara)
variolatus Brême, op. cit. (2) II. 1844 p. 294 t. 7 f. 7. Senegal.
7

Trichodes

τριχώδης, pilosus.

Herbst, Naturgyst. Käfer IV. 1792 p. 154.

Pachyscelis Hope, The Col. Man. III. p. 139.

Abeillei Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 76. Syria
affinis Spin., Mon. I. p. 302 t. 29 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Schaum, B. E. Z. 1861 p. 215. — Muls., Angusticoll. 91 p. 337. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 180 t. 2 f. 12. — Reitt., l. c. p. 65. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 124. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. Aegyptus

antiquus Koll., i. l. — Kl., Mon. p. 332. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Eschrch., l. c. p. 180. — Reitt., l. c. p. 65. — „ Graecia

var. *metasternalis* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 65. — Syria

var. *subapicalis* Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 306. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — „

Alberi Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 198 t. 1 f. 11. — Reitt., l. c. p. 80. — Asia min.

alvearius F., Ent. Syst. I. p. 209. — Kl., Mon. p. 334. — Spin., Mon. 1 p. 301 t. 29 f. 5. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 688. — Eschrch., l. c. p. 179. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 123. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 66. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. Neudamm 1896 t. f. 8. — ♀ Perris, Ann. soc. e. Fr. 1854 p. 611. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon. 1863 p. 331 t. 2 f. 11. — Réaum., Mém. 1738 4. mém. 8 t. 8. — Schäffer. Abhdl. Mauerbiene 1746 t. 5. — Latr., Hist. Ins. 1804 IX. p. 151. — Westw., Introd. Lond. 1839 I. p. 263 f. 29. — Gaulle, Feuill. jeun. Nat. IV. 1874 p. 124. — Charpent., Bull. Linn. N. Fr. VI. 1883 p. 358. — Lampert, Jahresh. Ver. Württ. XLII. 1886 p. 99. — Europa mer. et med., Algeria, Sibiria

apiarius Müll., Zool. Dan. Prodr. p. 95.

var. *Dahli* Spin., Mon. I. p. 300 t. 29 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Hispania, Sardin., Sicilia

affinis Dahl, Dej. Cat. l. c. — Italia

var. *interruptus* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 124.

var. ? Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 6.

ammios F., Mant. Ins. I. 1787 p. 126. — Kl., Mon. p. 339. — Spin., Mon. I. p. 322 t. 32 f. 1. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon. 1863 p. 341; [Angustic. 95 p. 341]. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 309. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 195 t. 1 f. 8. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 80. — ♀ Künckel, Bull. soc. e. Fr. (6) X. 1890 p. 175. — Lichtenstein & Graëlls. Bull. soc. e. Fr. (6) III. 1883 p. 97. — Mayet, Ann. soc. e. Fr. LXIII. 1894 p. 7. — Europa mer., Algeria

arthriticus Spin., Mon. I. p. 324 t. 32 f. 1 A. — L. Heyd., Echange VIII. 1892 nr. 85 p. 4. — Orient

flavicornis Germ., Fn. Ins. 20. 4. — Sturm, Cat. 1843 p. 83. — Er., Wagn. Reis. III. p. 152. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 309. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 196 t. 1 f. 9. — Kraatz, D. E. Z. 1893 p. 79. — Eschrch., Soc. ent. VIII. 1893 p. 25. — Kraatz, op. cit. p. 50; D. E. Z. 1894 p. 133. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Hispania, Sicilia, Algeria

omoplatus Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 325 F. — Asia min.

sipylus F., Syst. Ent. 1775 p. 158. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 240. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 80. — Graecia

angustifrons Abeille, Ann. Soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 100. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 174 t. 2 f. 24 ♀. — Reitt., l. c. p. 59. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 122. — Asia min., Syria

var. *interruptus* Kraatz, l. c. p. 122.

apiarius L., Syst. nat. I. II. p. 620. — Kl., Mon. I. p. 305 t. 30 f. 2. — Kiesw., Nat. Ins. IV. 1863 p. 689. — Imhoff, Vers. Einf. Stud. Col. 1856 Basel t. 6 f. 26. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 6. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 171 t. 1 f. 1. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 61. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 122. — Schröder, Ill. Wochenschr. Ent. 1896 t. f. 7. — ♀ Swammerdamm, Bibl. nat. 1737 t. 26 f. 3. — Herbst, Natursyst. IV. 1792 p. 158. — Sturm, Deutsch. Ins. XI. 1837 p. 25. — Assmus, Stett. e. Zeit. XXIV. 1863 p. 397; Honigbiene 1865 p. 8 t. 2 f. 1, 2. — Kittel, Corrbl. Ver. Regensb. XXXIV. 1880 p. 72. — Lampert, Jahresh. Ver. Württ. XLII. 1886 p. 99. — Boise, Bull. soc. e. Fr. (6) (X) 1890 p. 35. — Schröder, l. c. p. 614. — M.

corallinus Ménétr., Cat. rais. p. 166. — Reitt., Verh. Ver. Brünn 1894 p. 61. — Lenkoran

georgianus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 306. — Reitt., l. c. p. 61. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Reitt., W. E. Z. XVIII. 1899 p. 55. — Georgia asiatic.

var. *angusticolor* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 61. — Aragonia

var. *apiarioides* Reitt., l. c. p. 57, 61. — Caucasus

var. *apicida* Ziegl., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Kl., Mon. p. 331. — Reitt., l. c. p. 61. — Dalmatia. Italia

var. *arcuatus* Spin., Mon. I. p. 307 t. 30 f. 2 B — Beaud. Lafarge, Dej. Cat. l. c. — Reitt.. l. c. p. 61. — Gallia

pannonicus Ziegl., i. l. — Hungaria

var. *crassipedarius* Dahl., Villa Cat. Col. p. 34. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 6. — „ Italia

var. *subtrifasciatus* Sturm, Cat. 1826 p. 204. — Kl., Mon. p. 331. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 61. — Hungaria

interruptus Meg., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Kl., Mon. p. 331. — „

var. *unifasciatus* Dahl. i. l. — Kl., Mon. p. 331. — Reitt., l. c. p. 61. — Neapolis

elegans Spin.. Mon. I. p. 307 t. 30 f. 2 E. — Dej., Cat. l. c. — Reitt., l. c. p. 61. — Italia

apivorus Germ., Ins. Spec. nov. I. 1824 p. 81. — Kl.. Mon. p. 332. — Spin., Mon. I. 1826 p. 307 t. 30 f. 4. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 154. — Amer. bor.

cribripennis Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — „

Nutalli Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 164. — „

trifasciatus Sturm, Cat. I. p. 59 t. 1 f. 6. — „

var. *interruptus* J. Thoms., i. l. — „

armeniacus Baudi, Ann. Mus. Gen. 1873 p. 254. — Eschrch.. Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 186. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 69. — Armenia. Persia bor.

caucasicus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 305. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Caucasus

caucasicus Kraatz. D. E. Z. XXVI. 1882 p. 320. — L. Heyd., D. E. Z. 1888 p. 73 nota. — „

var. *araxicola* Reitt., l. c. p. 69. — vallis Araxis flum.

atticus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 308. — Eschrch., W. E. Z. 1892 p. 244. — Kraatz, D. E. Z. 1893 p. 78. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 192 t. 2 f. 17. — Reitt.. Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 75. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Graecia

viridis Rey, Echange 1891 p. 130. — Reitt., l. c. — „

aulicus Kl., Mon. p. 338. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Spin., Mon. I. p. 320 t. 31 f. 4. — Chevr.. Rev. Mag. Zool. 1874 p. 267 nota. — Cap b. spei

Dejeani Drege, i. l. — Caffraria

axillaris Fisch., Cat. Col. Karel. 1843 p. 9; Bull. Mosc. 1844 I. p. 39.	Songoria
bibalteatus J. Lec., Journ. Ac. Phil. IV. p. 18. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 t. 1 f. 27.	Texas
bimaculatus J. Lec., Tr. Am. Ent. Soc. V. 1874 p. 63.	California. Oregon
? *bisignatus* Horn, Ent. News II. 1891 p. 6.	California
bitaeniatus Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 128 t. 1 f. 5. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 74.	Persia
communimacula Fairm., Rev. d'Ent. VII. 1888 p. 124.	Peking
crabroniformis F., Mant. Ins. I. 1787 p. 126. — Kl., Mon. p. 329. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 49 f. 242. — Spin., Mon. I. p. 309 t. 30 f. 3. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 303. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 173 t. 1 f. 2, 3. — Reitt., l. c. p. 59. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 6.	Europa mer., Orient.
gulo Parr., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Chevr., l. c. p. 304. — Reitt., l. c. p. 59. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1899 p. 115.	Corfu
lepidus Brullé, Exp. Mor. III. p. 154 t. 37 f. 7. — Reitt., l. c. p. 59.	Graecia
zebra Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 303. — Champenois, l. c.	Orient
Davidis H. Deyr., Ann. Soc. e. Fr. (5) VIII. 1878 p. 119 t. 3 f. 3. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 117 t. 1 f. 7. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 69.	China centr.
dilatipennis Reitt., l. c. p. 75.	Syria
Dregei Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 301.	Cap b. spei
ephippiger Chevr., l. c. p. 307. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 181. — Reitt., l. c. p. 67. — L. Heyd., D. E. Z. 1888 p. 73; 1894 p. 89. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116.	Asia occid.
var. *jactans* Reitt., D. E. Z. 1899 p. 276.	Asia min.
var. *leucippus* Reitt., l. c. p. 276.	Akbes
var. *Theophilei* Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 18. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 69.	Asia min.
var.? Chevr., l. c. p. 18.	
Escherichi Reitt., W. E. Z. XII. 1893 p. 303; Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 56.	Turkestan.
var *kulabensis* Reitt., l. c. p. 56. (nom. em.).	"

favarius Ill., Mag. I. p. 80. — Sturm, Fn. XI. p. 26 t. 230. — Kl., Mon. p. 332. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 687. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon. 1863 p. 334. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 181. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 124. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 63. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 5.	Tirolis, Italia, Graecia, Asia min., Persia
elegantulus Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 316.	Jon. ins.
favarius Brullé, Exp. Mor. III. p. 155 t. 37 f. 8.	„
hispanicus Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 315.	Hispania
latifasciatus Spin., olim.	Graecia mer.
var. *axillaris* Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 315. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 125. — Reitt., l. c. p. 64.	Smyrna
var. *insignis* Stev., Bull. Mosc. 1829 p. 68 t. 2 f. 2. — Fald., Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Kl., Mon. p. 334. — Reitt., l. c. p. 64.	Aegyptus, Graecia
affinis Chevr., Ann. Soc. e. Fr. 1843 p. 38; Rev. Mag. Zool. 1874 p. 306; Mém. Clér. 1876. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 241. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 64.	Aegyptus. Syria, Asia min.
distinctus Dej., Cat. l. c.	Persia occ.
illepidus Wlk., List. Col. Lord. Lond. 1871 p. 14. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116.	Cairo
illustris Spin., Mon. I. p. 315. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 125.	Russia mer.
viridifasciatus Chevr., Ann. soc. e. Fr. 1843 p. 40. — Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 323. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 305. — Champenois, l. c. p. 116.	Turcia, Cyprus
var. *nigratus* L. Heyd., D. E. Z. 1894 p. 88. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 64.	Asia min.
var. *obliquatus* Brullé, Exp. Mor. III. p. 155 t. 37 f. 9. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 125. — Reitt., l. c. p. 63.	Graecia
var. *phedinus* Spin., Mon. I. p. 313 t. 31 f. 1 D. — Godet, Dej. Cat. 3. ed. p 126. — Kraatz, l. c. p. 125. — Reitt., l. c. p. 64.	Russia mer.
var. *punctatus* Stev., Bull. Mosc. 1829 p. 68 t. 2 f. 3. — Dej., Cat. l. c. — Kraatz, l. c. p. 126. — Reitt., l. c. p. 64.	Graecia, Turcia.

var. *senilis* Koll., i. l. — Kl., Mon. p. 333. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 125. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 63. — Corfu

Lafertei Chevr., Ann. soc. e. Fr. 1843 p. 39; Rev. Mag. Zool. 1874 p. 304. — Kraatz, l. c. p. 124. — Reitt., l. c. p. 63. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Turcia

var. *viridanus* Kraatz, l. c. p. 126. — Reitt., l. c. p. 64. — Asia min.

flavocinctus Spin., Mon. I. p. 324 t. 32 f. 1 C. — Dahl. Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 133. — Reitt., l. c. p. 80. — Hispania mer., Algeria

var. *dauci* Spin., Mon. I. p. 324 t. 32 f. 1 B. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 80. — Europa mer.

x-littera Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 309. — Reitt., l. c. p. 80. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Algeria

var. *podagricus* Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 18. — Reitt., l. c. p. 80 nota. — „

hispanus Chevr., l. c. p. 19. — Reitt., l. c. p. 80 nota. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 134. — Champenois, l. c. p. 116. — Hispania. Algeria

frater Kraatz, l. c. 1893 p. 80. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 194. — Reitt., l. c. p. 75. — Asia min.

galbula Reitt., W. E. Z. XIII. 1894 p. 252. — Transcaspia

Ganglbaueri Eschrch., l. c. p. 166 t. 2 f. 11, 21. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 58, 75. — Asia min.

gemma Ancey, Naturaliste III. 1881 p. 461. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 162. — Africa or.

Hauseri Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 192. — Reitt., W. E. Z. XII. 1894 p. 251. — Eschrch., D. E. Z. 1894 p. 46 f. 2. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 73. — Transcaspia. Turkestan.

var. *bimaculatus* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 131, 132 t. 1 f. 10. — Reitt., l. c. p. 73. — „

var. *latefasciatus* Kraatz, l. c. p. 131 t. 1 f. 11. — Reitt., l. c. — „

var. *quadrimaculatus* Kraatz, l. c. p. 135. — Reitt., l. c. p. 73. — „

Heydeni Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 230; Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 198 t. 1 f. 7. — Kraatz, l. c. p. 135. — Reitt., l. c. p. 78. — Asia min., Caucasus

var. *anatolicus* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 78. — Asia min.

illustris Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 231 c. fig. — Amer. bor.

inermis Reitt., l. c. p. 76. — Eschrch., i. l. — Turcia, Asia min.

var. *imitator* Reitt., D. E. Z. 1899 p. 276. — Akbes.

irkutensis Laxm., Nov. Comment. Ac. Imp. Petr. 1770 XIV. I. p. 595 t. 24 f. 4. — Muls., Angustic. 100 p. 346. — Eschrch., Verh. z. b. Wien XLIII. 1893 p. 199. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 135. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 62. — Sibiria occ., Bavaria, Siebenburgia. Galicia

bifasciatus F., Spec. Ins. I. 1781 p. 202. — Kl., Mon. p. 337. — Spin., Mon. I. p. 325 t. 32 f. 2. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 690. — Alpes

var. *Bangi* Reitt., l. c. p. 62. — Kentei

var. *humeralis* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 135. — Reitt., l. c. p. 62.

Klugi Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 88. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien 1893 p. 162 t. 2 f. 2. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 117. — Reitt., l. c. p. 56. — Armenia. Arabia, Syria

Kindermanni Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 307. — L. Heyd., D. E. Z. 1888 p. 73. — Kraatz, l. c. p. 117. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Reitt., W. E. Z. XVIII. 1899 p. 55. — Asia min., Syria

Olivieri Kl., Mon. p. 336. — Schaum, B. E. Z. 1861 p. 214. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Eschrch., Soc. ent. VII. 1892 p. 24. — Arabia

var. *imitator* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 56. — Syria, Armenia

Kraatzi Reitt., W. E. Z. XIII. 1894 p. 252.

turkestanicus Kraatz, D. E. Z. 1882 p. 320; 1894 p. 130 t. 1 f. 14. — Eschrch., D. E. Z. 1894 p. 47. — Reitt., l. c. p. 251. — Turkestan.

turkestanicus Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 72. — „

laminatus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 40. — Schaum, B. E. Z. 1861 p. 214. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 308. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 197 t. 1 f. 6. — Reitt., l. c. p. 78. — Graecia, Asia min., Syria

angustus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 41. — Schaum, l. c. p. 215. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 41. — Amadan.

difficilis Eschrch., l. c. p. 199 t. 2 f. 20, t. 1 f. 10. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 79. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Bayrut

flavocinctus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 19. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 134. — Reitt., l. c. p. 78. — Natolia

rubrolimbatus Chevr., l. c. p. 20. — Kraatz, l. c. p. 134. — Syria. Asia min.

smyrnensis Dupont, Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Spin., Mon. I. p. 324 D. — Graecia. Smyrna

var. ? *cyprius* Abeille, i. l. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 77. — Cyprus

var. *fallax* Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 189, 197. — Reitt., l. c. p. 77, 78. — Graecia. Turcia. Asia min., Syria

var. *quadriguttulus* Kraatz, i. l. — Eschrch., W. E. Z. 1892 p. 244; Soc. ent. VIII. 1893 p. 25. — Kraatz, op. cit. p. 50. — Syria

? *sipylus* L., Syst. nat. I. 2 p. 376. — Ol., Ent. IV. 76 p. 8 t. 1 f. 7 a—b. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 240. — L. Heyd., Echange VIII. 1892 p. 4. — Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 243. — Kraatz, D. E. Z. 1893 p. 78. — „

var. *visnajae* Spin., Mon. I. p. 325 t. 32 f. 1 E. — Friv., i. l. — Baudi, B. E. Z. 1873 p. 324. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 134. — Turcia, Cyprus

visagnae Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 197 (ex err.). — „

lepidus Wlk., List. Col. Lord. Lond. 1871 p. 14. — Wtrh., Aid I. 1881 t. 76. — Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) V. 1885 p. 446. — Tajura

leucospideus Ol., Ent. IV. 76 p. 8 t. 1 f. 6. — Kl., Mon. p. 318 t. 31 f. 3. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 338. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 302. — Eschrch., l. c. p. 168 t. 2 f. 15, 22. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 121. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 58. — Europa mer., Algeria

cerarius Hffsg., Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Hispania

fuscicornis Spin., olim. — Lusitania

hypocrita Chevr., Rev. Mag. Zool. 1861 p. 151. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Chevr., l. c. 1874 p. 302. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Algeria

sanguinosus Chevr., l. c. 1861 p. 150. — Kraatz, l. c. p. 242. — Chevr., l. c. 1874 p. 302. — Quedf., Ent. Nachr. XI. 1885 p. 76. — Kraatz, op. cit. p. 185. — Champenois, l. c. p. 115. — Algeria

Nutalli Kirby, Tr. Linn. Soc. XII. 1818 p. 394. — Kl., Mon. p. 337. — Spin., Mon. I. p. 317 t. 31 f. 2. — Wickham, Canad. Ent. XXIV. 1892 nr. 6. — Amer. bor.

humeralis Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Missouri

octopunctatus F., Mant. Ins. I. 1787 p. 126. — Kl., Mon. p. 336. — Spin., Mon. I. p. 297 t. 29 f. 2. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 117. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 66. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 9. — ♀ Leht., Bull. soc. e. Fr. (5) VII. 1877 p. 32. — Schröder, l. c. p. 615. — Europa mer.

octomaculatus Villers, Entom. I. 1789 p. 222 t. 1 f. 26. — Sicilia

var. *quadrimaculatus* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 117. — Reitt., l. c. p. 67. — Andalusia

var. *sexmaculatus* Kraatz, l. c. p. 117. — Reitt., l. c. p. 66. — Hispania

Olivieri Chevr., Guér. Jcn. règn. anim. p. 54 t. 15 f. 16; Ann. soc. e. Fr. 1843 p. 38. — Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 323. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 303. — Eschrch., Verh. zool. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 176. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 123. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 60. — Persia (bor.)

bipunctatus Reitt., l. c. p. 60. — „

Doriae Baudi, l. c. 1873 p. 323 — Reitt., l. c. p. 60. — „

ornatus Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 189. — Kl., Mon. p. 340. — Spin., Mon. I. p. 327 t. 31 f. 5. — Horn, Ent. News II. 1891 p 6. — Amer. bor.

var. *douglasianus* White, Clerid. IV. 1849 p. 60. — California

var. *hartwegianus* White, l. c. — „

var. *tenellus* J. Lec., Proc. Ac. Phil. 1858 p. 72. — Horn, l. c. — „

peninsularis Horn, Pr. Calif. Ac. IV. 1894 p. 382 t. 8 f. 7. — „

persicus Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 126. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 64. — Persia, Armenia, Caucasus

quadriguttatus Adams, Mém. Mosc. V. 1817 p. 313. — Stev., Bull. Mosc. 1829 p. 68 t. 2 f. 4. — Puschkin, Dej. Cat. 3. ed. p. 126. — Kl., Mon. p. 338. — Muls., Angustic. 100 p. 346. — Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 324. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 194 t. 2 f. 18. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 241. — Reitt., l. c. p. 74. — Asia occ.

quadripunctatus Friv., i. l. — Spin., Mon. I. p. 325 J. t. 32 f. 1 J. — Turcia

quadripustulatus Brullé, Exp. Mor. III. p. 156 t. 37 f. 10. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Kraatz, l. c. p. 241. — Graecia

rectilinea Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 71. — Transcaspia

Escherichi Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 132. — Reitt., l. c. p. 71 nota. — „

var. *signum* Reitt., l. c. p. 71. — „

Reichei Muls., Angustic. 95 p. 341. — Eschrch., Soc. ent. VII. 1892 p. 124; Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 164 t. 2 f. 4. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 119 t. 1 f. 15. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Syria

? *conjunctus* Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 229. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 120. Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 55. — Champenois, l. c. — „

? *syriacus* Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 223; Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 165 t. 2 f. 3; Soc. ent. VIII. 1893 p. 26. — Kraatz, op. cit. p. 50. — Reitt., l. c. p. 55. — „

var. *minimus* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 121 t. 1 f. 9 ♂. — Reitt., l. c. p. 55.

sanguineosignatus Spin., Mon. I. p. 311 t. 30 f. 5 A, D. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 129. — Reitt., l. c. p. 70. — Graecia. Asia min., Persia occ.

Carceli Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 39. — Schaum, B. E. Z. 1861 p. 215. — Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 304. — Abeille, Ann. Soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 101. — Kraatz, l. c. p. 130. — Reitt., l. c. p. 70. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 116. — Anatolia

consanguineus Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 130 (ex err.).

var. *suturangulus* Reitt., W. E. Z. XII. 1893 p. 258; Verh. Ver. Brünn 1894 p. 70. — Ordubad

sexpustulatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 306. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 187. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 127. — Reitt., l. c. p. 68. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Mesopotamia, Syria, Armenia

var. *immarginatus* Kraatz, l. c. p. 127. — Reitt., l. c. p. 68. — Erzerum

var. *pulcherrimus* Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 227; Verh. z. b. Ges. Wien 1893 p. 187 t. 2 f. 7. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 127. — Reitt., Verh. Ver. Brünn 1894 p. 68. — Persia, Armenia

var. *quadrimaculatus* Eschrch., l. c. p. 188 t. 2 f. 8. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 127. — Reitt., l. c. p. 68. — Armenia

var. *triangularis* Reitt., l. c. p. 68. — Persia

var. *varifasciatus* Kraatz, l. c. p. 127 t. 1 f. 6. — Reitt., l. c. p. 68. — Armenia

similis Kraatz, l. c. p. 124. — Reitt., l. c. p. 64. — Graecia

simulator Horn, Tr. Am. Ent. Soc. VIII. 1880 p. 149. — Arizona

Sinae Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 303. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 122 t. 1 f. 8. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 60. — China bor.

Spinolae Kolbe, Arch. Nät. LII. 1886 I. p. 199 t. 11 f. 32. — Fairm., C. R. e. Belg. XXXV. 1891 p. 210. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 122. — Reitt., l. c. p. 60. — Korea

var. *Frivaldskyi* Reitt., l. c. p. 61. — China bor.

var. *interruptus* Kraatz, l. c. p. 122. — Reitt., l. c. p. 61. — Mongolia

var. *thibetanus* Kraatz, l. c. p. 122. — Reitt., l. c. p. 60. — Thibet

spectabilis Kraatz, D. E. Z. XXVII. 1883 p. 346. — Ballion, Bull. Mosc. 1878 II. p. 296. — Eschrch., Soc. ent. VII. 1892 nr. 16; Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 167 t. 2 f. 13 ♂; D. E. Z. 1894 p. 46. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 56. — Turkestan.

var. *Brancsiki* Reitt., D. E. Z. 1899 p. 276. — „

var. *Kuwerti* Reitt., W. E. Z. XII. 1893 p. 303; Verh. Ver. Brünn 1894 p. 57. — „

subfasciatus Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 239; — ? Fald., i. l. — Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 244; Soc. ent. VIII. 1893 p. 25. — Kraatz, op. cit. VIII. 1893 p. 50; D. E. Z. 1894 p. 133. — Reitt., l. c. p. 76. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 1. — Orient

sipylus Kl., Eschrch. — Kl., Mon. p. 339. — Eschrch., Soc. ent. VIII. 1893 p. 25. — Kraatz, op. cit. p. 50. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 193 t. 2 f. 16. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 133. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 76. — Orient

ammios var. G. Spin., Mon. I. p. 325 t. 32 f. 1 G. — Graecia, Persia

suspectus Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 226; Verh. z. b. Ges. Wien 1893 p. 184 t. 2 f. 25. — Kraatz, l. c. p. 126. — Reitt., l. c. p. 63. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Asia min., Syria

erratus Champenois, l. c. p. 115 nota.

suturalis Seidlitz, Fn. Transsylv. 1891 p. 527. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 178. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 63. — Hispania

apiarius Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 323. — Andalusia

syriacus Spin., Mon. I. p. 316; II. p. 147. — Baudi, l. c. p. 323. — Abeille, Ann. soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 101. — Eschrch., Soc. ent. VII. 1892 p. 124; W. E. Z. XI. 1892 p. 228. — Kraatz, D. E. Z. 1893 p. 79; 1894 p. 118 t. 1 f. 16 ♀ var. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 55. — Syria

Olivieri Spin., Mon. t. 30 f. 6. — Reitt., l. c. — „

var. *Reichii* Reitt., l. c. p. 55. — Champenois, L'Abeille XXIX. 1898 p. 115. — Reitt., W. E. Z. XVIII. 1899 p. 55. — „

tugelanus Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 72. — Natal

turkestanicus Kraatz, D. E. Z. XXVI. 1882 p. 113. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 191; D. E. Z. 1894 p. 46 f. 1. — Reitt., W. E. Z. XIII. 1894 p. 251. — Turkestan., Turcia, Caucasus

Hauseri Kraatz, Reitt. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 131, 132 t. 1 f. 12 a. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 73; W. E. Z. XIII. 1894 p. 251. — Asia min.

var. *deliquus* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 72. — montes Alexandri

var. *jucundus* Reitt., l. c. p. 72. — Merv

var. *nobiliformis* Reitt., l. c. p. 72. — „

nobilis Eschrch., i. l. — Reitt., l. c. — „

var. *sanguineosignatus* Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 191; D. E. Z. 1894 p. 47 f. 3. — Reitt., l. c. p. 72. — Turkestan., Turcia, Caucasus

var. *violaceus* L. Heyd., D. E. Z. 1892 p. 103. — Eschrch., D. E. Z. 1894 p. 47. — Reitt., l. c. — Marg

umbellatarum Ol., Ent. IV. 76 p. 5 t. 1 f. 2a. b. — Kl., Mon. p. 336. — Spin., Mon. I. p. 298 t. 29 f. 3. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 178. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 123. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 66. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 2. — Hispania, Algeria, Tunis, Tripolis, Syria

umbellatarius Schönh., Syn. Ins. I. 2 p. 49. — Barbaria

var. *maroccanus* Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 123. — Reitt., l. c. p. 66. — Fairm., Bull. soc. e. Fr. 1896 p. 296. — Kraatz, op. cit. p. 343. — Marocco

vicinus Spin., Mon. I. p. 313 t. 31 f. 1 F. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 65. — Turcia

illustris Stev., Kl., Mon. p. 333. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 125. — Reitt., l. c. p. 64, 65. — Syria, Asia min., Cyprus

viridiaureus Abeille, Ann. soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 101. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien 1893 p. 197. — Reitt., l. c. p. 79. — Tiberias

Zaharae Chevr., Rev. Mag. Zool. 1861 p. 152. — Kraatz, B. E. Z. XVII. 1873 p. 242. — Chevr., l. c. 1874 p. 302. — Eschrch., l. c. p. 169 t. 2 f. 14, 23. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 58. — Algeria, Sahara

zebra Fald., Nouv. Mém. Mosc. IV. 1835 p. 207 t. 7 f. 3. — Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 323; Ann. Mus. Gen. IV. 1873 p. 253. — L. Heyd., D. E. Z. 1888 p. 73. — Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 175. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 123. — Reitt., l. c. p. 60. — Persia, Caucasus

rufitarsis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 302, 303. — Reitt., l. c. p. 60. — „

68 (incl. Addenda)

Calendyma

καλός, pulcher; *ἔνδυμα*, vestis.

Lacord., Gen. Col. IV. 1857 p. 460.

Polycaon Cast., Hist. nat. Col. I. 1840 p. 282.

aequipunctata Spin., Gay. Hist. Chil. IV. p. 386. — Chili

chiliensis Cast., Hist. nat. Col. I. 1840 p. 283. — Spin., l. c. p. 384 t. 9 f. 1. — Lacord., Gen. Atl. t. 46 f. 6. — Chili
bizonata Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 89. — „
viridifasciata Lacord., Dej. Cat. 3. ed. p. 125. — „

2

Eleale

Eleale, nom. propr.
Newm., The Entom. 1841 p. 36.
Chalciclerus Spin., Mon. I. p. 278.
Xanthocerus Newm., The Entom. 1842 p. 363 (pars).
Xylotretus Guér., Jcn. règn. anim. Ins. p. 52. — Spin., Mon. I. p. 151.

? advena Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 22. — Chili
alboscutellata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 310. — Australia
? anormis Chevr., l. c. p. 311. — „
apicalis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 274. — Queensland
aulicodes Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 90. — N. W. Austral.
basicornis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 20. — Australia
bimaculata Spin., Mon. I. p. 281 t. 20 f. 1. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. — Chevr., l. c. p. 5. — Adelaida
? brevicornis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 312. — S. Austral.
brevis Gorh., l. c. p. 90. — Australia
chloris Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 21. — „
var.? Chevr., l. c. — „
chrysidea Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 50. — Nov. Holland.
var. *aeruginosa* Westw., l. c. p. 51. — „
var. *atricornis* Westw., l. c. — „
? disparipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 313. — Swan River
elongatula M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 274. — Queensland
excavata Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 46 t. 24 f. 10. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 22. — Austral. occ.
fasciata M'Leay, Tr. ent. soc. N. S Wales II. 1872 p. 273. — Queensland
latefasciata Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 90. — Australia
flavicornis Boh., Res. Eugen. 1858 p. 85. — Sidney
herbacea Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 310. — Australia
herbea Chevr., l. c. p. 271 (err. typ.). — „
intricata Kl., Mon. p. 307. — Spin., Mon. II. p. 141 t. 15 f. 5. — Tasmania
? latecincta Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 313. — Swan River

lepida Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 45. Moreton bay
var. *simulans* Pasc., l. c. p. 45. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. „
obscura Newm., The Entom. 1840 p. 16. — Kl., Mon. p. 388. Nov. Holland.
pulchra Newm., l. c. p. 16. — Kl., Mon. p. 388. — Gorh., l. c. p. 89. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. Adelaida
fulgens Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 41; Mém. Clér. 1876 p. 5. Nov. Holland.
Reichei Spin., Mon. I. p. 155 t. 7 f. 3. Swan River
virescens Dupont, i. l. „
sellata Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 45. Moreton bay
semichrysea Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 311. Australia
simplex Newm., The Entom. 1840 p. 16. — Kl., Mon. p. 388. Adelaida
♂ *lanata* Chevr., l. c. p. 312. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. Van Diemens Land
leucaspis Germ., Linn. Ent. III. 1848 p. 186. Adelaida
smaragdina Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 21. Australia
speculum Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 309. Van Diemens Land
Tasmaniae Chevr., l. c. p. 310. Tasmania
unicolor Spin., Mon. I. p. 279 t. 21 f. 5. — Blanch., Voy. Pole Sud IV. p. 63. Nov. Holland.
herbacea Hombr. et Jacquel., Atl. t. 5 f. 1. „
venustula Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 21. Australia
viridicollis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 274. Queensland
viridis Guér., Jcn. règn. anim. p. 52. — Spin., Mon. I. p. 153 t. 6 f. 2. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. Nov. Holland.
? { *aspera* Newm., The Entom. 1841 p. 36. — Gorh., l. c. „
{ *rugosa* Newm., l. c. 1842 p. 364. „

33

Epiclines

ἐπικλινής, inclinatus.

Chevr., Guér. Jcn. règn. anim. Ins. (1843?) p. 49.

Dereutes Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 29.
Eurycranus Blanch., Hist. Ins. II. p. 84.
Eurymetopum Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 72.
Thereutes Har., Col. Hefte XVI. 1879 p. 250 nota.
Trichodes Phil., Stett. ent. Zeit. 1864 p. 266.

acutipennis Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 396. Chili
basalis Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 96. — Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 387 t. 9 f. 2 „

bimaculata Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 87. Kamerun
brachialis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 32. Chili
var.? Chevr., l. c. „
brevis Chevr., l. c. p. 31. „
centurio Chevr., l. c. p. 31. „
cinctipennis Chevr., l. c. p. 32. „
circumflexa Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 323. „
costicollis Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 401 t. 9 f. 6. „
dimidiata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 34. „
dimidiatipennis Chevr., l. c. p. 30. „
eburneocincta Spin., l. c. p. 397. „
frigida Chevr., l. c. p. 35. „
frontalis Chevr., l. c. p. 46. „
fulvipes Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 93 t. 6 f. 7. „
Gayi Chevr., Guér. Jen. règn. anim. p. 50; Mag. Zool. Cl. IX. p. 41 t. 231 f. 1. — Blanch., Voy. d'Orb. p. 95 t. 6 f. 6. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 91. „
chiliensis Gory, i. l. „
implicata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 33. „
infuscata Chevr., l. c. p. 47. „
longula Spin., Mon. II. p. 138 t. 46 f. 8. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 76. „
luridipennis Chevr., l. c. p. 47. „
maculata Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 92 t. 6 f. 8. „
maculipennis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 35. „
nodicollis Chevr., l. c. p. 36. „
nudata Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 400. „
ornatipennis Chevr., l. c. p. 33. „
pallens Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 93. „
prasina Spin., l. c. p. 403 t. 9 f. 7. „
proteus Spin., l. c. p. 404. „
puncticollis Spin., l. c. p. 389. „
quadrifasciolata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 33. „
rubida Chevr., l. c. p. 34. „
semifusca Chevr., l. c. p. 31. „
seminiger Chevr., l. c. p. 31. „
semiprasina Chevr., l. c. p. 35. „
Spinolae Gemm., Col. Hefte VI. 1870 p. 121. „
Gayi Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 398 t. 9 f. 5. „
substriata Spin., l. c. p. 394. „
trinodosa Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 46. „
tristis Spin., l. c. p. 390. „
virens Chevr., l. c. p. 32. „
viridiaenea Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 165. Guatemala

Hemitrachys

ἡμιτραχύς, semiasper.

Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 92.

bizonatus Gorh., l. c. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 1. — Borneo, Malacca

1

Pseudoclerops

ψευδής, falsus; Clerus; *ὤψ*, facies.

Jacquel., Gen. Col. 1860 p. 196. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 400.

? bicingulatus Kuw., l. c. p. 404. — Borneo

dealbatus Kraatz, B. E. Z. XXIII. 1879 p. 129. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 47. — Sibiria occ.

mendax Kuw., l. c. p. 404, 440. — Amasia

mutillaeformis Reitt., W. E. Z. XIV. 1895 p. 83. — Syria

mutillarius F., Syst. Ent. 1775 p. 157. — Kl., Mon. p. 290. — Spin., Mon. I. p. 185 t. 17 f. 4. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 48 f. 238. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 684. — Fairm., Rev. d'Ent. VII. 1888 p. 124. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 46. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 404. — Schröder, Ill. Wochenschr. f. Ent. 1896 t. f. 3. — ♂ Perris, Ann. soc. Linn. Lyon (2) X. 1863 p. 294. — Rupertsberger, W. E. Z. XII. 1893 p. 216. — Europa mer. et med.

fasciatus E. Geoffr., Ins. I. suppl. p. 536. — Gallia

formicaroides Schrank, Beytr. p. 56. — Germania

mutillaroides Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 47. — Asia min., Caucasus

novaeguinensis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 139. — Nov. Guinea

thanasimoides Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 313. — Kuw., l. c. p. 404. — India or.

8

Stigmatium

στίγμα, punctum.

Gr., Griffith. Anim. Kingd. Ins. I. 1832 p. 375.

Stigmatidium Schönfeldt, Cat. Col. Jap. III. 1897 p. 119 (err. typ).

? albifrons Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 25. — Australia

Amboinae Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 406, 438. — Amboina

audax Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 100. Timor
bifasciatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 23. Africa austr.
bimaculatum Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XXI. 1897 p. 91. Austral. occ.
birmanicum Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 740. Birma
centrale Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 94. Philippinae
cicindeloides Gr., Griffith. Anim. Kingd. I. 1832 p. 376 t. 48 f. 2. — Kl., Mon. p. 289. — Spin., Mon. I. p. 179 t. 13 f. 4. — Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 568. — Kuw., Ann. soc. e. Belg XXXVIII. 1894 p. 406. India or., Malay. Arch.
rusticus Buq., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. Java
var.? Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 739.
cinctifasciatum Kuw., l. c. p. 405. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 90. Kamerun, Togo, Congo
ciliatum Kolbe, i. l. — Kuw., l. c.
crinitifasciatum Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 475 (err. typ.). Congo, Kuilu
cinereum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 165. Nov. Guinea, Andaman ins.
costicolle Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 23. Gabon
Delatouchei Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXI. 1887 p. 126. Fokien
dilatum Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 406, 439. Borneo
dispar Kuw., l. c. p. 405. Australia
divisum Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 99. Sarawak
egenum Gorh., l. c. p. 100. „
var.? Gorh., l. c. Singapur
encaustum Gorh., l. c. p. 93. Malay. Arch.
filicorne Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 25. „
gabonicum J. Thoms., Arch. ent. II. 1858 p. 81. — Chevr., l. c. p. 45. Gabon
Gilberti White, Clerid. IV. 1849 p. 53. — Kuw., l. c. p. 405. Nov. Holland.
granulosum Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 22 t. 38 f. 4. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 408. Singapur
ignobile Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 99. Menado
impressicolle Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 23. Boru
inconspicuum Gorh., l. c. p. 99. Batchian, Kaioa
inscriptum Gorh., l. c. p. 96. Nov. Guinea
var.? Gorh., l. c. Ceram
? jodinum Gorh., l. c. p. 95. Mysol, Dorey
laevium M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 270. Queensland

laterifoveatum Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 407, 440. Amboina
leucocoelum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 24. Malay. Arch.
lineare Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 99. Sarawak
longipalpe Chevr., l. c. p. 24. Malay. Arch.
Mastersi M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 269. Queensland
nigriventre Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 337. Borneo
nitescens Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 24. Siam
obockianum Fairm., Rev. d'Ent. XI. 1892 p. 103. Obock
obscuripenne Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 97. Mysol, Dorey
omadioides Gorh., l. c. p. 96. Aru, Dorey
pallidiventre Gorh., l. c. p. 97. Mysol
? Philippinarum Gorh., l. c. p. 93. Luzon
pilosellum Kiesw., i. l. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 163. — Kiesw., B. E. Z. XXIII. 1879 p. 312. — Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 188. Japonia
pusillum Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 98. Sarawak, Celebes
quadricostatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 25. Australia
Rothschildi Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 405. Loando
scapulare Gorh., l. c. p. 96. Moluccae, Celebes
sericellum White, Cat. ined. P. Natal
seriegranosum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 22. Gabon
speculifrons Kuw., Ann soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 407, 442. Malay. Arch.
subfuscum Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 94. „
Sumatrae Kuw., l. c. p. 407, 439. Sumatra
? tapetum Gorh., l. c. p. 95. India or., Malay. Arch.
tergocinctum Gorh., l. c. p. 98. Mysol, Aru
tuberculibase Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 407, 442. Borneo
ustulatum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 165. „
varipes Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 26. Sarawak
ventrale M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 270. Australia
versipelle Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 101. Queensland
Victoriae Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 406, 438. „
violaceum Gorh., l. c. p. 95. Victoria
vitreum Gorh., l. c. p. 100. Mysol, Dorey
Sarawak

sbg. **Oxystigmatium**

ὀξύς, acutus; Stigmatium.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 90.

spinipenne Kraatz, l. c. p. 91. — Kamerun

1

sbg. **Pyrrhostigmatium**

πυρρός, rufus; Stigmatium.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 96.

parvum Kraatz, l. c. p. 97. — Kamerun
rufopiceum Kraatz, l. c. p. 97. — „
rufum Kraatz, l. c. p. 96. — Gabon

3

sbg. **Microstigmatium**

μικρός, parvus; Stigmatium.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 100.

ruficeps Kraatz, l. c. p. 100. — Africa occ.
suturale Kraatz, l. c. p. 101 — „
unifasciatum Kraatz, l. c. p. 100. — „

3

Astigmus

α priv.; *στίζω*, pungo.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 399.

? atrogeniculatus Kuw., l. c. 1893 p. 475; 1894 p. 409, 410. — Congo
nebulosus Spin., Mon. II. p. 133 t. 15 f. 6. — Kuw., l. c. p. 410. — Java
nigrosignatus Kuw., l. c. 1894 p. 409. — Usambara, Derema
pictipennis Kuw., l. c. p. 409. — Ceylon
sericeus Hintz, D. E. Z. 1897 p. 288. — Usambara
specularis White, Clerid. IV. 1849 p. 52. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 409. — Nov. Holland.
miser Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 317. — Kuw., l. c. p. 409. — Australia or.
var. White, l. c. — Nov. Holland.
ventralis Kolbe, i. l. — Kuw., l. c. p. 408. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 99. — Africa centr.
var. *Gabonis* Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 473. — Kraatz, l. c. p. 99. — Gabon, Kamerun

7

Operculiphorus

operculum; φόρος, ferens.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 399.

tubifer Kuw., l. c. p. 410, 452. Malay. Arch.

1

Dasycerocleros

δασύς, mollis; κέρας, cornu; Clerus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 399.

ambulator Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 23 t. 38 f. 5. — Kuw., l. c. p. 412. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 337. Singapur, Borneo

anulatus Kuw., l. c. p. 415, 450. Sangir

apicalis Kuw., l. c. p. 413, 449. Nov. Guinea, Malay. Arch.

ceramboides Motsch., Bull. Mosc. 1861 I. p. 125. — Kuw., l. c. p. 413. Ceylon

cursor Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 23 t. 38 f. 7. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 417. Singapur

cylindricus Westw., l. c. p. 22 t. 38 f. 6. — Kuw., l. c. p. 413. „

? dorsiger Westw., l. c. 1852 p. 37 t. 26 f. 8. — Murray, Ann. Mag. Nat. Hist. (3) XX. 1867 p. 318. — Duviv., Ann. soc. e. Belg. XXXVI. 1892 p. 299. — Kuw., op. cit. XXXVIII. 1894 p. 410, 422. Congo, Sierra Leone

duplicatus Kuw., l. c. p. 412, 449. Malay. Arch.

elaphroides Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 54; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 45 t. 26 f. 6. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 416. Ceylon

fasciatoventris Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 316. — Kuw., l. c. p. 415. Moreton bay

femoralis Kuw., l. c. p. 413, 451. Celebes

fervidus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 21 t. 38 f. 3. — Kuw., l. c. p. 416. India or.

var.? Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 239. Birma

flavescens Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 316. — Kuw., l. c. p. 414. Nov. Caledonia

ignavus Westw., l. c. p. 20 t. 38 f. 1. — Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 296. India or., Borneo

nebulosus Kl., Mon. p. 288 t. 2 f. 7. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 101. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 401, 411. Java

var. *acuminatus* Kuw., l. c. p. 448. Borneo, Perak

leucochile Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 315. — Kuw., l. c. p. 415. — India or.
pallipes Chevr., l. c. p. 317. — Kuw., l. c. p. 411. — India, Borneo
parallelus Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 414, 451. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 337. — Mentawei
ruficrus Kuw., l. c. p. 415, 452. — Perak
seminiger Kuw., l. c. p. 412, 449. — Malay. Arch., Perak
tibialis Kuw., l. c. p. 416, 453. — Ceylon
torulentus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 21 t. 38 f. 2. — Kuw., l. c. p. 416. — Singapur
viridis Kuw., l. c. p. 411, 448. — Perak

22

Thalerocnemis

θαλερός, viridis; *κνημίς*, tibia.

Kolbe, nov. nom., vid. catalogi indicem.

Chlorocnemis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 399.

attenuata Kuw., l. c. p. 419, 447. — Malay. Arch.
chloritibialis Kuw., l. c. p. 418, 446. — Nov. Guinea
depressa Kuw., l. c. p. 418, 447. — Batchian
maculata Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 141. — Nov. Guinea
marmorata Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 419, 450. — „
pectoralis Schklg., l. c. p. 141. — Nov. Guinea, Austral.
piger Kuw., l. c. p. 419, 448. — Nov. Guinea
prasina Kuw., l. c. p. 419, 450. — Malay. Arch.
smaragditibialis Kuw., l. c. p. 418, 446. — Batchian
tibiichloralis Kuw., l. c. 417, 445. — Dorey ins.
viridicollis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 140. — Nov. Guinea
viriditibialis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 418, 445. — Dorey ins.
spec.? Schklg., l. c. p. 338. — ins. Mentawei

12

Rhytidoclerus

ῥυτίς, ruga; Clerus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 400.

basipennis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 315. — Gorh., Proc. zool. soc. Lond. 1893 p. 568. — Kuw., l. c. p. 419. — India or. Borneo, Sumatra
humeralis Chevr., (ined.) coll. W. W. Saunders.
Cochinchinae Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 420, 443. — Cochinchina

rufiventris Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 54; Assam
Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 45 t. 26 f. 5.
— Kuw., l. c. p. 420.
rugosus Kuw., l. c. p. 419, 443. Amboina?, Austral.
4

Xestonotus

ξεστός, politus; *νῶτος*, tergum.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 400.
eximius Kuw., l. c. p. 420, 444. Austral., Nov. Holland.
Gestroi Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 Nov. Guinea
p. 142.
2

Phacocyclotomus

φαιός, pallidus; *κίκλος*, circus; *τομέω*, seco.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 400.
alboplagiatus Kuw., l. c. XXXVII. 1893 p. 476; Congo, Kuilu
1894 p. 424.
basalis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 93. Kamerun, Gabon
basipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 314. — India or.,
Kuw., l. c. 1894 p. 432. Malacca, Java?
basisubrufus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. Malay. Arch.
1894 p. 428, 454.
celebensis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 Celebes
p. 144.
chloropus Kuw., l. c. p. 428, 456. Nov. Guinea
creber Kuw., l. c. p. 433. Java
distinctus Kuw., l. c. p. 433. Batchian
dorsalis Kuw., l. c. XXXVII. 1893 p. 473; Gabon
XXXVIII. 1894 p. 423.
fasciatus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 98. Kamerun
flavioculatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. Malay. Arch.,
1894 p. 456. Nov. Guinea
frequens Kuw., l. c. p. 430. Nov. Guinea
fulvus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 „
p. 144.
graniger Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 271. — Togo, Africa
Kuw., l. c. p. 423. — Kraatz, D. E. Z. med. occ.
1899 p. 95.
griseofasciatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. Congo, Kuilu
1893 p. 476; 1894 p. 424.
griseoplagiatus Kuw., l. c. 1893 p. 476; 1894 „ „
p. 424.
guinensis Kuw., l. c. 1894 p. 429. Nov. Guinea, Aru
Humboldti Kuw., l. c. 1894 p. 428, 444. Nov. Guinea

imitator Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 145. — Nov. Guinea
irritans Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 434. — „
irroratus Kuw., l. c. XXXVII. 1893 p. 477; 1894 p. 421. — Congo
linealba Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 316. — Kuw., l. c. 1894 p. 425. — Moreton bay
malevolus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 435. — Nov. Guinea
malitiosus Kuw., l. c. p. 434. — „
mutillaecolor White, Clerid. IV. 1849 p. 51. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 72; Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 740. — India or., Bengal.
dimidiatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 314. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 72. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 427. — Cochinchina
natalensis Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 53. — Kuw., l. c. p. 425. — P. Natal
nebulifer Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 36 t. 26 f. 4. — Kuw., l. c. p. 422. — „
nitidiceps Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 314. — Kuw., l. c. p. 433. — Dorey
noticornis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 422. — Usambara, Derema
oblongus Kuw., l. c. XXXVII. 1893 p. 474; 1894 p. 421. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 99. — Gabon
obscurus Kraatz, l. c. p. 100 (ex err.).
orbatus Kuw., l. c. 1894 p. 428, 455. — Nov. Guinea, Austral.
piceocinctus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 92. — Kamerun, Togo
pictipennis Kraatz, l. c. p. 98. — Africa occ.
rufipes Kraatz, l. c. p. 95. — „ „
rufovillosus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 491; 1894 p. 423. — Gabon
rugifer Kuw., l. c. 1894 p. 429, 457. — Amboina
sansibaricus Kuw., l. c. p. 423. — Sansibar
setiger Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1898/99 p. 548. — Somali
simius Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 432. — Batchian
smaragdinus Kuw., l. c. p. 421. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 99. — Kamerun, Congo,
Stevensi Kuw., l. c. p. 426, 454. — Ceylon, Dorey
stomachodes Kuw., l. c. p. 430. — Celebes, Nov. Guinea
ternatensis Kuw., l. c. p. 429. — Ternate

Thoreyi Kuw., l. c. p. 427, 453. Nov. Holland.
Togonis Kuw., l. c. p. 422. — Kraatz, l. c. p. 94. Togo, Kamerun
verrucosus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 474; 1894 p. 421. Congo
vestitus Kuw., l. c. 1894 p. 431, 455. Nov. Guinea
villosus Kuw., l. c. 1894 p. 431, 456. Java, Borneo
vulgaris Kolbe, i. l. — Kuw., l. c. p. 425. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 92. Kamerun, Togo, Gabon
Wallacei Kuw., l. c. 1894 p. 427, 454. Borneo
spec.? Schklg., Ann. Mus Gen. (2) XX. 1899 p. 338. ins. Mentawei

50

sbg. **Hadrostigmatium**

ἁδρός, validus; Stigmatium.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 90.

nigrofasciatum Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 477; 1894 p. 424. — Kraatz, l. c. p. 90. Kamerun, Congo

1

Cyclotomocerus

κύκλος, circus; *τομέω*, seco; *κέρας*, cornu.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 400.

augustus Kuw., l. c. p. 436. Ceylon
australicus Kuw., l. c. p. 435. Australia
Felderi Kuw., l. c. p. 436. Ceylon
gemmatus Kuw., l. c. p. 435. „
impressidorsus Kuw., l. c. p. 436. „
tuberculifer Kuw., l. c. p. 435. Nov. Guinea

6

Placocerus

πλάξ, lamina; *κέρας*, cornu.

Kl., Monatsb. Berl. Ac. 1837 p. 122.

Ptychopterus Kl., Mon. p. 315.

apicalis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 84. Togo, Kamerun
dimidiatus Kl., Mon. p. 316 t. 1 f. 5. — Lacord., Gen. Atl. t. 46 f. 1. Caffraria
fulvus Linell, Proc. U. S. Museum XVIII. 1895 p. 688. Africa or.

3

Euplacocerus

εὖ, bene; Placocerus.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 85.

apicalis Kraatz, l. c. p. 85. Togo
dimidiatus Kraatz, l. c. p. 86. „

2

Cardiostichus

καρδία, cor; *στίχος*, linea

Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 268.

alboscutellatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 469; 1894 p. 437. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 89. Kamerun. Gabon
albogeniculatus Kraatz, l. c. (err. typ.).
divergens Kuw., l. c. 1894 p. 437. Loando
Mechowi Quedf., B. E. Z. XXIX. 1885 p. 269. — Duviv., Ann. soc. e. Belg. XXXVI. 1892 p. 299. — Kuw., l. c. XXXVIII. 1894 p. 437. — Kraatz, l. c. p. 89. Quango, Congo. Kamerun
nigrogeniculatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 470; 1894 p. 437. Gabon. Congo
var. *viridulus* Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 89. Kamerun
vitticeps Kuw., l. c. 1893 p. 470; 1894 p. 437. — Kraatz, l. c. p. 89. Congo, Gabon, Kamerun

4

Ommadius

ὄμμα, oculus.

Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 296 (nom. em.)

Omadius Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 48.

abdominalis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 343. Borneo
abscissus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 106. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 6. Batchian
aequicollis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 66, 81. Malay. Arch.
aequifrons Kuw., l. c. p. 74, 91. Batchian
alter Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 159. Aru ins.
Amberbakii Kuw., l. c. p. 64, 78. Amberbaki
Amboinae Kuw., l. c. p. 64, 78. Amboina
angusticeps Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 106. Sarawak, Borneo
angustifrons Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 71, 87. — Gorh., Pr. ent soc. Lond. 1894 p. 43. Sumatra

annulipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 318. — Kuw., l. c. p. 67. — Moluccae

aruensis Kuw., l. c. p. 63, 74. — Aru ins.

aurifasciatus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 102. — Philippinae

? barbipennis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 26. — Malacca

bicolor Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 64, 78. — Ceylon

bifasciatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 49. — Kl., Mon. p. 384. — Spin., Mon. I. p. 177 t. 13 f. 2. — Kuw., l. c. p. 71. — „

bituberculatus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 158. — Ternate

bivulneratus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 59. — Asia or.

bornensis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 74, 91. — Sarawak

brunnipictus Kuw., l. c. p. 68, 83. — Borneo, Perak, Batchian

caledonicus Montrz., Ann. soc. e. Fr. (3) VIII. 1860 p. 261. — Kuw., l. c. p. 75. — Nov. Caledon.

carinipennis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 153. — Nov. Guinea

Castelnaui Montrz., l. c. p 260. — Kuw., l. c. p. 75. — Ins. Lifu. Nov. Caledon.

cavifrons Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 76, 93. — Aru ins.

celebensis Kuw., l. c. p. 69, 85. — Celebes

ceramensis Kuw., l. c. p. 64, 77. — Ceram

clytiformis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 26 t. 38 f. 12. — Kuw., Ann. soc. ent. Belg. XXXVIII. 1894 p. 71. — Singapur

convergens Kuw., l. c. p. 69, 85. — Malay. Arch.

Cookstowni Kuw., l. c. p. 69, 84. — Nov. Holland.

costipennis Kuw., l. c. p. 70, 86. — Malay. Arch.

ctenostomoides Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 24 t. 38 f. 8. — Kuw., l. c. p. 70. — „ Perak, Singap.

cylindricus Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 105. — Sarawak

dimidiatipennis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 155. — Aru ins.

Dohertyi Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 66, 80. — Celebes

fallax Kuw., l. c. p. 72, 88. — Malay. Arch.

fasciatus Kuw., l. c. p. 73, 90. — Celebes

fasciipes Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 24 t. 38 f. 9. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 72. — Birma, Singapur

femoralis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 104. — Menado

filifrons Gorh., l. c. p. 104. — Batchian, Nov. Guinea

lineaefrons Kuw., l. c. p. 90. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 160.	Batchian. Nov. Guinea
flavipes Schklg., l. c. p. 342.	ins. Mentawei
fumipes Kuw., l. c. p. 75, 92.	Perak
gracilis Schklg., l. c. p. 154.	Nov. Guinea
griseovirescens Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 66, 80.	Australia. Nov. Holland.
Harterti Kuw., l. c. p. 73, 96.	Nov. Guinea
impressus Kuw., l. c. p. 69, 84	Malay. Arch.
incertus Kuw., l. c. p. 74, 96.	Nov. Guinea
indicus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 49. — Spin., Mon. I. p. 175 t. 13 f. 1. — Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 276.	Malay. Arch.. Malacca. Bengal.
javanus Dej., Cat. 3. ed. p. 126.	Philippinae
prolixus Kl., Mon. p. 287. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 67. — Gorh., l. c.	Java
sumatrensis Dupont, i. l.	Sumatra
var. A. Spin., Mon. I. p. 176.	Java
javanus Kuw., l. c. p. 72, 88.	Perak
Jordani Kuw., l. c. p. 76, 95.	Nov. Guinea
kamelianus White, Clerid. IV. 1849 p. 53. — Kuw., l. c. p. 73.	Aru ins.. Philippinae
laciniatus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 156.	Nov. Guinea
lanceolatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 70, 86.	Malay. Arch.
latifascia Kuw., l. c. p. 79.	Cap York
latifrons Kuw., l. c. p. 76, 92.	Nov. Guinea
lividipes Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 275. — Kuw., l. c. p. 71.	Viti ins.
maculiceps Kuw., l. c. p. 67, 82.	Malay. Arch.
maculosus Kuw., l. c. p. 65, 79.	Batchian
Malaiorum Kuw., l. c. p. 76, 94.	Malay. Arch.
marginatus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 150.	Nov. Guinea
marginicollis Schklg., l. c. p. 151.	„
mediofasciatus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 44 t. 26 f. 1. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 80. — Gorh., Pr. ent. soc. Lond. 1894 p. 43.	India or.
nigropunctatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 318. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 101. — Kuw., l. c. p. 66.	Cambodja
minutus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 161.	Nov. Guinea
mucronatus Kirsch. Mitt. Mus. Dresden II. 1877 p. 144.	„

nigriceps Kuw., l. c. p. 66, 81. Malay. Arch.
nigromaculatus Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 187. Japonia
nimbifer Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 102. Philippinae
nitidus Schklg., D. E. Z. 1898 p. 366. Ceram
notatus Gorh., l. c. p. 103; Pr. ent. soc. Lond. 1894 p. 53. Sumatra. Mindanao
var. Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 103. Ternate. Siam
novaeguinensis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 319. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 63. Nov. Guinea
olivaceus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 44 t. 26 f. 3. — Kuw., l. c. p. 75. „ Pr. Wales ins.
? **omoplatarum** Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 27. Malay. Arch.
palliditarsis Chevr., l. c. p. 27. Nov. Caledon.
pallifrons Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 147. Nov. Guinea
papua Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 76, 93. „
parviceps Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 741. Birma
pictipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 319. — Kuw., l. c. p. 68. Nov. Guinea
planicollis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 45. India or.?
posticalis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 105. Philippinae
prasinus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 53 t. 26 f. 2. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 65. Austral. or.. Nov. Guinea
prioceroides J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 59. Asia or.
propinquus Schklg., Ann Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 149. Nov. Guinea
pulcherrimus Schklg., l. c. p. 338. Sumatra
radulifer Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 104. Celebes. Menado
ramosus Schklg., l. c. p. 146. Nov. Guinea
Roepstorfi Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 68, 83. Andaman ins.
ruficrus Schklg., l. c. p. 340. ins. Engano
rugicollis Kuw., l. c. p. 71, 87. Celebes
semicarinatus Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 317. — Kuw., l. c. p. 64. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 146. Moluccae. Nov. Guinea
var. *subcarinatus* Kuw., l. c. p. 64. Amboina. Batchian
seticornis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 25 t. 38 f. 11. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 65. — Kraatz, op. cit. XLIII. 1899 p. 215. Sumatra. Borneo. Singapur
var. *rectitaeniatus* Kuw., l. c. p. 65.

signatipes Kuw., l. c. p. 74, 90. Nov. Guinea
signatus Kuw., l. c. p. 70, 86. Malay. Arch.
signiceps Kuw., l. c. p. 67, 81. Batchian
similis Kuw., l. c. p. 72, 89. Perak, Kroï
smaragdinus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 152. Nov. Guinea
socius Schklg., l. c. p. 157. „
substriatus Schklg., l. c. p. 160. „
ternatensis Schklg., l. c. p. 158. Ternate
tricinctus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. p. 742. Birma
tricostatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 69, 95. Nov. Guinea
trifasciatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 49. — Spin., Mon. I. p. 176 t. 13 f. 3. — Kuw., l. c. p. 72. 73. Java, Sarawak, Sumatra
modestus Kl., Mon. p. 288 t. 1 f. 2. Java
spectrum Dupont, i. l. „
undatus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 343. Sumatra
vespiformis Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 103. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 7. Philippinae
vicinus Schklg., l. c. p. 341. ins. Mentawei
vigilans Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1855 p. 25 t. 38 f. 10. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 68. India or.
var. *acutipennis* Kuw., l. c. p. 68. Perak
viridis Kuw., l. c. p. 67, 94. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 147. „ Nov. Guinea
Wallacei Kuw., l. c. p. 63, 94. Nov. Guinea
wokanensis Schklg., l. c. p. 148. Aru ins.
yorkensis Kuw., l. c. p. 67, 82. Nov. Holland.
zebratus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 43 t. 26 f. 11. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 77. India or.

108

Corynommadius

κορύνη, clava; Ommadius.

Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 163.

speciosus Schklg., l. c. p. 163. Nov. Guinea

1

Sikorius

Sikora, nom. propr.

Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 67; Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 5.

Sikorae Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 67. Madagasc.

1

Paradoxocerus

παράδοξος, mirus; κέρας, cornu.

Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 84.

fulvus Kraatz, l. c. p. 84. — Kamerun
1

Phyllobaenini.

Phyllobaenus

φύλλον, folium; βαίνω, incedo.

Spin., Mon. II. 1844 p. 1.

dislocatus Say, Journ. Ac. Phil. V. 1825 p. 176. — Kl., Mon. p. 394. — J. Lec., Synops. p. 30. — ♃ Chittenden. Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Amer. bor.

distrophus Kl., Mon. p. 374. — Melsh., Pr. Ac. Phil. II. 1846 p. 306. — Pennsylvania

transversalis Spin., Mon. II. p. 4 t. 40 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — Imhoff, Einf. Stud. Col. 1856 Basel t. 6 f. 30. — „

Merkeli Horn, Pr. Calif. Acad. (2) VI. 1896 p. 374. — Arizona
2

Epiphloeus

ἐπί, super; φλοιός, cortex.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 75; Mon. II. p. 5.

balteatus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 36. — Brasilia

Buqueti Spin., Mon. II. p. 10. — Cayennae

capitatus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 248. — Ega, Amazon

byssinus Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 86. — Peru

Chevrolati Gorh., l. c. p. 246. — Amazon

debilis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 493. — „

duodecimmaculatus Kl., Mon. p. 370 t. 1 f. 16. — Brasilia

duodecimpunctatus Spin., Mon. II. p. 167. — „

pantherinus Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 35. — Spin., Mon. II. p. 8 t. 42 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Cayennae

erythrocephalus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 167 t. 7 f. 25. — Amer. centr.

fasciatus Kl., Mon. p. 371. — Brasilia

humeralis Spin., Mon. II. p. 16 t. 38 f. 5. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 6. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 249. — Cayennae

lividipes Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 320. — Venezuela

marginellus Spin., Mon. II. p. 15 t. 42 f. 2. — Cayennae

marginipes Chevr., l. c. p. 320. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 166; 1886 p. 341. Amer. centr.
terzonatus var. B. Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 248. Brasilia, Mexico
mucoreus Kl., Mon. p. 371. Brasilia
nebulosus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 28. Cuba
nitidus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 248. Brasilia
nubilus Kl., Mon. p. 370 t. 2 f. 15. „
obscurus Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1893 p. 494. Mexico?
ornatus Spin., Mon. II. p. 12. Cayennae
princeps Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 340 t. 12 f. 19. Panama
pulcherrimus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 246. Amazon
punctatus Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 167. Guatemala
quadristigma Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 320. Cuba
quattuordecimmaculatus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 27. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 495. Brasilia
ruficeps Kuw., l. c. p. 492. Amazon
setulosus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 60. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 t. 8 f. 24. Amer. centr., Amazon
sexplagiatus Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 494. peruan. Amazon
speculum Kl., Mon. p. 372. Brasilia
terzonatus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 247. Ega, Amazon
var. A. Gorh., l. c. p. 248. Amazon, St. Paulo
tibialis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 495. peruan. Amazon
tomentosus Spin., Mon. II. p. 13 t. 38 f. 3. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 6. Brasilia, Cayennae
tricolor Kuw., l. c. p. 493. Amazon. occ.
variegatus Kl., Mon. p. 372. Brasilia
velutinus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 247. — Wtrh., Aid l. 1880 t. 2. Ega, Para

34

Plocamocera

πλόκαμος, flexus; *κέρας*, cornu.

Spin., Mon. II. 1844 p. 17.

confrater Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 393. peruan. Amazon
var. *sericelloides* Kuw., l. c. „
var. *similis* Kuw., l. c. „
sericella Spin., Mon. II. p. 19 t. 38 f. 4. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 168. Guatemala, Columbia, Brasilia

2

Hydnocerini.

Cleropiestus

Clerus; πιέζω, comprimo.

Fairm., C. R. e. Belg. XXXIII. 1889 p. 92; Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 397.

Oberthurii Fairm., C. R. e. Belg. 1889 p. 92. Madagasc.
1

Evenus

Εὔηνος, nom. mythol.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 41.

cupido Alluaud, Bull. soc. e. Fr. 1895 p. 359 c. fig. Madag. bor.
filiformis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 42. — Kl., Mon. p. 315 t. 2 f. 9. — Spin., Mon. II. p. 30 t. 38 f. 2. Madagasc.
2

Cephaloclerus

κεφαλή, caput; Clerus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 486. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 105.

corynetoides Kuw., l. c. p. 487. Sierra Leone
cyanescens Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 106. Togo, Gabon
punctipennis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 511. — Kraatz, l. c. p. 106. Caffraria
rufofemoratus Kraatz, l. c. p. 106. Togo
4

Lemidia

Lema; εἶδος, aspectus.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 75; Mon. II. p. 32.

Hoploclerus White, Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 52.

angustula Blackb., Tr. Roy. Soc. South Austral. XV. 1892 p. 224. Australia
bella Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 47 t. 27 f. 2. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 260. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 180. Adelaida
biaculeata Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 61; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 52 t. 25 f. 1. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 471 nota. — Schklg., l. c. p. 174. S. Austral., Nov.Holland.
bifurcata Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 256. — Schklg., l. c. p. 181. Austral. occ.

carissima Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 48. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 171.	Nov. Holland., Austral.
concinna Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 255. — Schklg., l. c. p. 177.	Austral.
conferta Newm., The Entom. 1842 p. 365. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 471 nota. — Schklg., l. c. p. 178.	„ Nov. Holland.
dia Gorh., l. c. p. 252. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 173.	Australia
elongata Gorh., l. c. p. 253. — Schklg., l. c. p. 180.	S. Austral.
exilis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 48 t. 27 f. 4. — Schklg. l. c. p. 179.	Adelaida
festiva Westw., l. c. p. 47 t. 25 f. 3. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 172.	Nov. Holland., Austral. occ.
filiformis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 254. — Schklg., l. c. p. 176.	Queensland. Austral. occ.
flavolineata Westw., White Cler. IV. 1849 p. 62; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 48 t. 27 f. 1. — Schklg., l. c. p. 172.	Nov. Holland.
flavovaria Westw., White Cler. IV. 1849 p. 62; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 49 t. 27 f. 3. — Schklg., l. c. p. 179.	Nov. Holland.
Gorhami Schklg., D. E. Z. 1898 p. 174.	Austral.
gracilis Schklg., l. c. p. 178.	Tasmania
hilaris Newm., Zoologist 1843 p. 119. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 250. — Schklg., l. c. p. 175.	Nov. Holland.
corallipennis Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 47 t. 25 f. 2.	Hunters River
interrupta Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 252. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 182.	Austral. occ.
labiata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 256. — Schklg., l. c. p. 177.	Australia
var.? Gorh., l. c. p. 256.	„
leoparda Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XV. 1892 p. 224.	„
maculicollis Gorh., l. c. p. 252. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 181.	„
var. *apicalis* Gorh., l. c. p. 253. — Schklg., l. c.	„
malthinus Newm., The Entom. 1841 p. 37. — Kl., Mon. p. 389. — Schklg., l. c. p. 177.	Tasmania
munda Blackb., Tr. Roy. Soc. Austral. XV. 1892 p. 223.	Austral.
nitens Newm., The Entom. 1841 p. 36. — Kl., Mon. p. 311 t. 2 f. 8. — Spin., Mon. II. p. 34 t. 38 f. 1. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 171.	Tasmania

clytoides Gory, i. l. Nov. Holland.
scalaris Dupont, i. l. „
obliquefasciata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 251. — Wtrh., Aid I. 1881 t. 14. — Schklg., l. c. p. 173. N.W. Austral.
pectoralis Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 61; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 49 t. 27 f. 6. — Schklg., l. c. p. 174. S. Austral.
picta White, Clerid. IV. 1849 p. 62. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 171. Nov. Holland.
pictipes Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XV. 1892 p. 222. Austral.
pilosa Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 255. — Schklg., l. c. p. 176. „
plumbea Gorh., l. c. p. 257. — Schklg., l. c. p. 176. S. Austral.
pulchella Blackb., l. c. p. 222. Austral.
rufa Gorh., l. c. p. 251. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 172. S. Austral.
simulans Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XV. 1892 p. 222. Austral.
soror Blackb., l. c. p. 223. „
subaenea Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 254. — Schklg., l. c. p. 175. „ Tasmania
suturalis Gorh., l. c. p. 255. — Schklg., l. c. p. 180. Austral. occ.
tasmanica White, Clerid. IV. 1849 p. 62. — Schklg., l. c. p. 173. Tasmania
v-reversa Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 48 t. 27 f. 5. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 179. Adelaida

38

Isolemidia

ἴσος, similis; Lemidia.

Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 257.

apicalis Gorh., l. c. p. 259. Ega, Amazon
Batesi Gorh., l. c. p. 259. Amazon
pulchella Gorh., l. c. p. 258. Ega, Amazon
? subtilis Gorh., l. c. p. 259. Rio Janeiro
subviridis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 177. Panama

5

Eumede

εὖ, bene; μήδω, regno.

Pasc., Ann. Mag. Nat. Hist. (4) XVII. 1876 p. 50.

aeraria Pasc., l. c. p. 50. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 254. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 331. Nov. Seeland.

1

Hydnocera

ὕδνον, tuber; *κέρας*, cornu.

Newm., Ent. Mag. V. 1838 p. 379.

Hydnocerus Westw. et auct.

Theano Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 33.

aegra Newm., Ann. Mag. Nat. Hist. (2) IV. 1840 p. 36 ♂. — Kl., Mon. p. 391. — Florida

albocincta Horn, Tr. Am. Ent. Soc. III. 1871 p. 342. — Texas

albofasciata H. Luc., Cast. Voy. 1857 p. 93 t. 4 f. a—b. — Brasilia

attenuata Kl., Mon. p. 312 t. 1 f. 4. — „

azurea Spin., Mon. II. p. 52 t. 40 f. 3. — Columbia

basalis Kl., Mon. p. 312. — Aragua

bicarinata Spin., Mon. II. p. 43 t. 39 f. 1. — Brasilia

♂ *curvipennis* Dupont, i. l. — „

♀ *megascelisoides* Dupont, i. l. — „

bicolor J. Lec., Synops. p. 213. — California

bituberculata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 322. — Mexico.

— Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 176; 1886 p. 343. — Guatemala

var. A. B. Chevr., l. c. p. 322.

bonariensis Steinh., Atti Soc. Ital. XV. fasc. V. 1873 p. 573. — Buenos-Aires

brevipennis Spin., Mon. II. p. 46 t. 39 f. 3. — Columbia

calleidiformis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 28. — „ or.

chalybeata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 170. — Mexico. Guatemala

cincta Spin., Mon. II. p. 48 t. 39 f. 5. – Gorh., l. c. t. 9 f. 8. — Amer. centr., Cayennae, Amazon

clavata Gorh., l. c. p. 172. — Mexico

corticina Gorh., l. c. p. 173 t. 9 f. 6 ♀. — Guatemala, Mexico

cruciata Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 33. — Columbia

cryptocerina Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 175. — Guatemala

cyanipennis Gorh., l. c. p. 175. — „

cylindricollis Gorh., l. c. 1886 p. 343 t. 13 f. 16. — Nicaragua. Panama

bituberculata Gorh., l. c. 1883 p. 176 (pars). — Mexico. Guatemal.

discoidea J. Lec., Synops. p. 213. — California

var. *furcata* Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 342 t. 13 f. 14. — Horn, Pr. Calif. Acad. (2) IV. 1894 I. p. 384. — Mexico

femoralis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 29. — Brasilia

flavifemorata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 261. — Amazon

fulvipennis Schklg., D. E. Z. 1898 p. 366. — Guatemala

Guatemalae Gorh., l. c. p. 261; Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 t. 9 f. 3. — Guatemala
haematica Gorh., l. c. III. 2 1883 p. 172. — Mexico
hamata J. Lec., Wheelers Ann. Rep. Geogr. Surv. 1876 p. 297. — Nov. Mexico bor.
humeralis Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 192. — Germ., Ins. spec. nov. 1824 p. 80. — Kl., Mon. p. 312. — Spin., Mon. II. p. 44 t. 39 f. 2. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Amer. bor.
♂ *axillaris* Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „
♀ *cyaneus* Dej., l. c. — „
var. *cyanescens* J. Lec., Synops. p. 28. — Maryland
var. *difficilis* J. Lec., l. c. p. 27. — Laker super
impressa Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 176 t. 9 f. 7. — Panama
var.? Gorh., l. c. p. 176. — Mexico
intricata Gorh., l. c. p. 174. — Guatemala
ischion Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 29. — Brasilia
lateralis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 169. — Panama
livida Kl., Mon. p. 313. — Brasilia
lividipes Chevr., l. c. p. 28. — Columbia or.
longa J. Lec., Tr. Am. Ent. Soc. XII. 1884 p. 22. — Arizona
longicollis D. Ziegl., Pr. Ac. Phil. II. 1844 p. 44. — J. Lec., Synops. p. 30. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Baker, Ent. News VI. 1895 p. 28. — Pennsylvania
marginata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 260. — Guatemala
nigroaenea Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 174. — Mexico
coerulea Dugés, M. S. coll. Sallé. — Gorh., l. c. — „
nitidicollis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 322. — Gorh., l. c. 1883 p. 171 t. 9 f. 9. — „
obscura Gorh., l. c. p. 172. — Guatemala, Panama
olivacea Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 262. — Parana
var.? Gorh., l. c. p. 263. — „
omogeia Horn, Pr. Calif. Ac. IV. 1894 p. 383. — California
pallipennis Say, Journ. Ac. Phil. V. 1825 p. 176. — J. Lec., Synops. p. 28. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Amer. bor.
quadrimaculata Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „
serrata Newm., Ent. Mag. V. 1838 p. 379 c. fig. — Spin., Mon. II. p. 47 t. 39 f. 4 — Imhoff, Vers. Einf. Stud. Col. 1856 t. 6 f. 31. — Ohio
pallipes Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 261. — Amazon
pedalis J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 97. — Illinois

pubescens J. Lec., Synops. p. 28. Missouri
pulchella Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 171. Panama
var.? Gorh., l. c. p. 171. Guatemala, Panama
quadrilineata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 322. Guatemala, Yucatan
robusta Horn, Tr. Am. Ent. Soc. II. 1867 p. 135. California
rudis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 342. Mexico
rufipes Newm., Ann. Mag. Nat. Hist. (2) IV. 1840 p. 363. — Chevr., Catal., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 274. Florida
rufithorax Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 252. Amazon
scabra J. Lec., Synops. p. 213. California
funebris Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 321. „ or.
— Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1875 p. 149.
scabripennis Gemm.*), Col. Hefte VI. 1870 p. 121. Ceylon
— Gorh., l. c. p. 260.
scabra Motsch., Bull. Mosc. 1861 I. p. 127. „
scapularis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 170. Panama
Schusteri J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 97. Illinois
sordida Gorh., l. c. p. 173. Mexico
var. Gorh., l. c. p. 173. „
steniformis Kl., Mon. p. 314. Brasilia
subaenea Spin., Mon. II. p. 51 t. 40 f. 2. — J. Lec., Synops. p. 26. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Pennsylvan.
steniformis Spin., Mon. II. p. 144 t. 40 f. 2. „
subfasciata J. Lec., New. spec. Col. 1865 p. 97. Nebraska
subulata Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 169 t. 9 f. 4. Panama. Guatemala
subvittata Gorh., l. c. p. 170. „
var. Gorh., l. c. p. 170. „
suturalis Kl., Mon. p. 313. — Gorh., l. c. 1886 p. 341 t. 13 f. 16. Amer. bor., Mexico
limbata Spin., Mon. II. p. 49 t. 39 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. Amer. bor.
marginata var. Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1882 p. 168; 1886 p. 341. Mexico
transversalis Dej., l. c. Amer. bor.
var. *aequinoctialis* Dej., l. c. — Spin., l. c. p. 50. „
tabida J. Lec., Synops. p. 29. „
tenella Kl., Mon. p. 314. Mexico
testacea Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 169. Amer. centr.

*) Dürfte nicht hierher gehören, da Hydnocera ein amerikanisches Genus (Schklg. i. l.).

trichroa Gorh., l. c. p. 171 t. 9 f. 5. — Guatemala
Tricondylae J. Lec., Synops. p. 26. — Mississippi
unifasciata Say, Journ. Ac. Phil. V. 1825 p. 176. — J. Lec., l. c. p. 27. — ♀ Chittenden. Ent. Am. VI. 1890 p. 155. — Ohio
punctata Spin., Mon. II. p. 54 t. 40 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Amer. bor.
verticalis Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 164. — J. Lec., l. c. p. 29. — ♀ Chittenden. l. c. p. 155. — „
brachyptera Kl., Mon. p. 313. — Gemm. et Har., Cat. 1869 p. 1750. — „
curtipennis Newm., Ann. Mag. Nat. Hist. (2) IV. 1840 p. 364. — J. Lec., l. c. — Florida
lineatocollis Spin., Mon. II. p. 51 t. 40 f. 1. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — Amer. bor.
virescens Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 262. — Brasilia
vitrina Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 343 t. 13 f. 15. — Mexico. Panama
spec.? Gorh., l. c. p. 344, 345. — Amer. centr.

72

Neokydnus

νέος, novus; *ὕδνον*, tuber.

Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 743.

basalis Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 578. — Assam
caviceps Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 216. — Sumatra
cinerascens Gorh., l. c. p. 579. — Tenerassim
despectus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 743. — Birma
flavipennis Kraatz, l. c. p. 216. — Sumatra
lugubris Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 579. — Manipur
pallipes Kraatz, l. c. p. 215. — Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 344. — Sumatra
relucens Gorh., l. c. p. 578. — Siam
sordidus Gorh., l. c. p. 579. — Tenerassim

9

Emmepus

ἐμμενής, fortis; *πούς*, pes.

Motsch., Bull. Mosc. 1845 I. p. 41. — Reitt., W. E. Z. XV. 1896 p. 283.

Brachyclerus Fairm., C. R. ent. Belg. XXVII. 1883 p. 157. — Bedel, Ann. soc. e. Fr. (6) VII. 1887 p. 197.

arundinis Motsch., Bull. Mosc. 1845 I. p. 42 t. 3 f. 1. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 40. — Pic, Frelon VIII. 1900 IV. p. 1. — mare Caspic., Caucasus

Bonnairii Fairm., C. R. ent. Belg. XXVII. 1883 p. 157. — Pic, l. c. p. 1. Algeria mer.
juncicola Abeille, Bull. soc. e. Fr. 1898 p. 255. — Pic, l. c. p. 1. Africa bor.
flavipes Motsch., Bull. Mosc. 1861 I. p. 127. Ceylon
pallidipennis Pic, Frelon VIII. 1900 IV. p. 1. Algeria mer.
4

Ellipotoma

ἐλλιπής, defectuosus; *τόμος*, articulus.

Spin., Mon. II. 1844 p. 36.

tenuiformis Spin., Mon. II. p. 38 t. 40 f. 5. Columbia
1

Allelidea

ἄλληλος, reciprocus; *ἰδέα*, aspectus.

Wtrh., Tr. ent. soc. Lond. II. 1839 p. 193.

brevipennis Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 48 t. 2 f. 9. Melbourne
ctenostomoides Wtrh., l. c. p. 194 t. 17 f. 1 a—f. Nov. Holland.
viridis Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 I. p. 302. Victoria
3

Paupris

Etym. dub.

Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIII. 1877 p. 271.

aptera Sharp, l. c. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 263. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 331. Nov. Seeland.
1

Thcano

Θεανώ, nom. propr.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 51.

pusilla Cast., l. c. — Kl., Mon. p. 393. Columbia
1

Parmius

πάρμη, parma.

Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIII. 1877 p. 272.

debilis Sharp, l. c. — Broun, Man. N. Zealand Col. I. 1880 p. 332. Nov. Seeland
longipes Sharp, l. c. p. 272. — Broun, l. c. p. 331. „
rugosus Broun, Man. N. Zealand Col. 1893 p. 1148. „
3

Enopliini.

Allochotes

ἀλλόκοτος, monstruosus.

Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1875 p. 241.

Sisynophorus Lewis, Ent. Monthl. Mag. XXVII. 1891 p. 210.

Sisyrnophorus Wtrh., Ent. Monthl. Mag. XIII. 1876 p. 125. — Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 580.

apicalis Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1875 p. 242.	Nov. Guinea
bicolor Westw., l. c. p. 242 t. 9 f. 1.	Macassar
? var. *mortica* Westw., l. c. p. 242.	Morty ins.
birmanica Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 580.	Birma
Bowringii Wtrh., Ent. Monthl. Mag. XIII. 1876 p. 126.	Penang
chrysomelina Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1875 p. 242. — Gorh., l. c. p. 581.	Dorey ins., Birma
coccinella Westw., l. c. p. 242.	Ceram
dichroa Lewis, Ent. Monthl. Mag. XXVII. 1891 p. 210.	Japonia
? *bicolor* Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XIV. 1895 p. 122.	
eubrioides Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1875 p. 242.	Sumatra
Fryi Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 581.	Birma
fulvescens Westw., l. c. p. 242.	Batchian
maculata Wtrh., Ent. Monthl. Mag. XIII. 1876 p. 126.	Philippinae
scymnoides Westw., Tr. ent. soc. Lond. 1875 p. 242.	Singapur

12

Tenerus

Tener.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 43.

Cylistus Kl., Mon. 1842 p. 354.

abbreviatus White, Clerid. IV. 1849 p. 52.	Nov. Holland.
abdominalis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 101.	Kamerun
adustus Kraatz, l. c. p. 104.	Africa occ.
albofemoratus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 345.	ins. Nias
andamanensis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 405.	Andaman ins.
apicalis Gorh., l. c. p. 408.	Ceylon
batchianus J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 64.	Asia or.
belgamensis Gorh., Ann. soc. e. Belg. 1895 p. 297.	Belgaum
bimaculatus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 44. — Spin., Mon. I. p. 169 t. 11 f. 1.	Senegal.

biplagiatus Fairm., Rev. d'Ent. XI. 1892 p. 104. Obock.
ceramensis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 403. Ceram
chalybaeus Gorh., l. c. p. 405. Singapur
cingalensis White, Clerid. IV. 1849 p. 52. Ceylon, Sumatra
Conradti Lohde, Ent. Nachr. XXV. 1899 p. 305. Togo
vitticollis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 103. „
cruentatus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 403. Laos
cyaneus Gorh., l. c. p. 404. „
cyanopterus Spin., Mon. I. p. 165 t. 8 f. 4. Manilla
difficilis Gorh., l. c. p. 407. Nov. Guinea
discolor Gorh., l. c. p. 406. Malay. Arch., India or.
dispar Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1893 p. 485. Malay. Arch.
dohertyanus Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 581. Perak
doreyanus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 405. Nov. Guinea
var.? Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 164. „
flavangulus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 103. Togo
flavicollis Gorh., l. c. p. 404. — Wtrh., Aid II. 1882 t. 122. Laos. Birma
frontalis Fairm., Naturaliste III. 1881 p. 389; Ann. soc. e. Belg. XXVII. 1883 p. 22. Nov. Britannia
fuscipennis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 406. Ceram. Amboina
higonius Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 189. Japonia
Hilleri Har., B. E. Z. XXI. 1877 p. 357. „
illaesicollis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 101. Kamerun
incertus Gorh., l. c. 1877 p. 408. Aru ins.
var. Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 165. „
javanus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 404. Java. Birma
Kolbei Lohde, Ent. Nachr. XXV. 1899 p. 305. Togo
maculiceps Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 103. „
Kraatzi Lohde, l. c. p. 305. Kamerun
maculicollis Kraatz, l. c. p. 102. „
Lewisi Lohde, l. c. p. 305. Japonia
cyaneus Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 189. „
lineatocollis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 36. — Spin., Mon. I. p. 167 t. 7 f. 4. Senegal.
maculiceps Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 102. Kamerun
maculicollis Lewis, Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 189. Japonia
melanurus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 409. Ceylon, India
mindanaonicus Gorh., l. c. p. 407. Philippinae
Moorei Wtrh., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) XIV. 1894 p. 68. Damma ins.
var. Wtrh., l. c. p. 68. „

nigriceps Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 478. — Congo
nigrifrons Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 104. — Kamerun
nigrocinctus Kuw., l. c. p. 478. — Kraatz, l. c. p. 101. — „
ochraceus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 164. — Nov. Guinea, Australia
parryanus Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 402. — Ind. Arch.
persimilis Gorh., l. c. p. 408. — Nov. Guinea, Dorey
Philippinarum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 37. — Philippinae
pictus Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 44. — Senegal.
dimidiatus Spin., Mon. I. p. 166 t. 11 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 126. — „
politus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 344. — ins. Nias
praeustus Cast., l. c. p. 43. — Spin., Mon. I. p. 167 t. 11 f. 2. — Birma, Sumatra, Java
puncticollis Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 216. — Sumatra
ruficollis M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 275. — Queensland
sanguineus Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 344. — ins. Nias
siamensis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 402. — Siam
signaticollis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 44. — Spin., Mon. I. p. 168 t. 11 f. 3. — India or., Java
var. *binotatus* Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 323. — Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 297. — Malay. Arch., India or.
var. *marginipennis* Gestro, Ann. Mus. Gen. XVIII. 1882 p. 316. — Gorh., op. cit. 1892 p. 744. — Birma
var. Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 744. — „
signiceps Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 486. — Malay. Arch.
similis Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 102. — Ashante
subsimilis Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 345. — ins. Engano
telephoroides Pasc., Journ. of Ent. I. 1860 p. 49. — Moreton bay
tibialis Kraatz, l. c. p. 104. — Kamerun
variabilis Kl., Mon. p. 355 t. 1 f. 8. — Cap b. spei
bifasciatus Spin., Mon. I. p. 169 t. 11 f. 5. — „
variabilis var. 1. Kl., Mon. l. c. — „
capensis Gory, i. l. — „
terminatus Spin., Mon. I. p. 165 t. 12 f. 1. — Kl., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. — „

virgaticollis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 46. Gabon
viridipennis J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 64. India bor.
vitticeps Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 104. Kamerun
vitticollis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 485. Batchian
spec.? Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 297. Kanara
2 spec.? Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 165. Nov. Guinea
spec.? Schklg., l. c. p. 166. Ternate
65

Prionophorus

πρίων, serra; *φέρω*, fero.

Blanch., Voy. Pole Sud. IV. 1853 p. 64.

bicolor Blanch., l. c. p. 64 t. 5 f. 16. Nov. Guinea
1

Spinolarius

Spinola, nom. propr.

Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 67; Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 5.

bizonatus Kuw., Soc. ent. VIII. 1893 p. 67. Madagascar
1

Ichnea

ἰχνεύω, investigor.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 55.

aequinoctialis Spin., Mon. II. p. 25 t. 37 f. 4, 5. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7. Columbia
aterrima Kl., Mon. p. 378. — Spin., Mon. II. p. 162. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 181. Mexico
batesiana Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 412. Amazon
var.? *pelonioides* Gorh., l. c. p. 413. „
calceata Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 37. Brasilia
confluens Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 12. Amazon
dimidiatipennis Spin., Mon. II. p. 162 t. 46 f. 1. Columbia
disjuncta Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 411; Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 t. 9 f. 23. Nicaragua, Amazon
var. Gorh., l. c. p. 180 t. 9 f. 24.
divisa Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 37; Mém. Clér. 1876 p. 7. Brasilia
Dugesi Gorh., l. c. III. 2 1883 p. 181. Mexico

enoplioides Spin., Mon. II. p. 25, 163 t. 37 f. 1. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 180 t. 9 f. 22. — Amer. centr., Cayennae, Amazon

circumcincta Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 324. — Gorh., l. c. p. 180. — ibid.

♀ *cribripennis* Dupont, i. l. — Surinam

♂ *lymexylonoides* Dupont, i. l. — Cayennae

♀ *nigripennis* Buq.., i. l. — „

♀ *roseicollis* Lacord., Dej. Cat. 3. ed. p. 128. — „

var. *pubescens* Spin., Mon. II. p. 27 t. 37 f. 2. — Lacord., l. c. p. 128. — „

var.? Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 324. — Cayennae

frenata Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 87. — Peru

fronticosta Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 10. — Amazon

fryana Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 415. — Parana, Rio Janeiro

fumigata Gorh., l. c. p. 414. — Amazon

funesta Gorh., l. c. p. 410. — Ega

histrio Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. VIII, 178 t. 10 f. 1. — Panama

histrica Gorh., err. typ. l. c. — „

impressicollis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 414. — Rio Janeiro

incerta Gorh., l. c. p. 413. — Amazon

Kuwerti Lohde, Ent. Nachr. XXV. 1899 p. 305. — Mexico

vitticollis Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 11. — „

lateralis Kl., Mon. p. 377 t. 2 f. 13. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7. — Brasilia

laticornis Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 164. — J. Lec., Synops. p. 31. — Carolina

lycoides Cast., Silb. Rev. IV. p. 35. — Kl., Mon. p. 375. — Spin., Mon. II. p. 22 t. 37 f. 3. — Brasilia

Thomasii Petit, Dej. Cat. 3. ed. p. 128. — „

var. *lycoides* Spin., Mon. II. p. 25 t. 37 f. 6. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7. — Columbia

var. *melanura* Kl., Mon. p. 376 t. 2 f. 12. — Brasilia

mexicana J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 65. — Chevr., l. c. p. 36. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 179 t. 9 f. 18 ♂, 19 ♀. — Amer. centr.

var. Gorh., l. c. p. 179 t. 9 f. 21. — „

mimica Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 412. — Para, Amazon

mitella Gorh., l. c. p. 411. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 5. — Amazon

var.? Gorh., l. c. p. 411. — „

nitida Gorh., l. c. p. 415. — „

obscura Gorh., l. c. p. 414. — „

opaca Kl., Mon. p. 377. — Surinam
var. *marginella* Kl., Mon. p. 376. — Brasilia
panamensis Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 179 t. 10 f. 2. — Panama
plumbea Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 413. — Amazon
praeusta Kl., Mon. p. 376 t. 1 f. 14. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 180. — Brasilia
religiosa Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 323. — Gorh., l. c. p. 180 t. 9 f. 20. — Guatemala, Mexico
? roseicollis Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 9. — Amazon
striaticollis Kuw., l. c. p. 11. — „
subfasciata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 410. — Ega
suturaalba Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 37. — Columbia
suturalis Kl., Mon. p. 378 t. 1 f. 15. — Bahia
vitticollis Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 415; Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 345 t. 12 f. 24. — Amazon, Panama

38

Myopocera

μύωψ, calcar; *κέρας*, cornu.

Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XX. 1899 p. 166.

basalis Schklg., l. c. p. 166. — Nov. Guinea

1

Platynoptera

πλατύνω, extendo; *πτερόν*, ala.

Chevr., Silb. Rev. II. 1834 nr. 18.

Tarandocerus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7 (pars). — Har., Col. Hefte XVI. 1879 p. 250.

ampliata Kl., Mon. p. 375 t. 1 f. 13. — Brasilia
Duponti Spin., Mon. II. p. 64 t. 41 f. 4. — Mexico
dilatata Dupont, i. l. — „
Goryi Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 54. — Kl., Mon. p. 395. — Spin., Mon. II. p. 65 t. 41 f. 1. — Cayennae
fasciata Buq., i. l. — „
lyciformis Chevr., Silb. Rev. II. 1834 nr. 18 t. 30. — Kl., Mon. p. 374. — Brasilia
lycoides Spin., Mon. II. p. 67 t. 41 f. 2. — Kirsch, B. E. Z. IX. 1865 p. 93. — Columbia
mexicana J. Thoms., Mus. scient. 1860 p. 65. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 p. 183 t. 9 f. 11. — Guatemala, Mexico
suturalis Schklg., D. E. Z. 1898 p. 367. — Guatemala

7

Pyticera

Etym. dub.

Spin., Mon. II. p. 69. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 183.

Platynoptera Lacord., Gen. Col. IV. 1857 p. 478 (pars).

Championi Gorh., l. c. p. 184 t. 9 f. 10.	Guatemala
coronata Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 416.	Amazon
Duponti Spin., Mon. II. p. 71 t. 41 f. 3.	Brasilia
flaveolata Dupont, i. l.	„
flavicollis Gorh., l. c. p. 416.	Amazon
humeralis Horn, Tr. Am. Ent. Soc. II. 1867 p. 135; X. 1883 p. 289. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 184.	New Mexico
militaris Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 324. — Horn, l. c. V. 1875 p. 149.	Mexico

5

Pyticeroides

Pyticera; εἶδος, habitus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 7.

arrogans Kuw., l. c. p. 9.	Amazon super.

1

Cregya

χοιγνος, amoenus.

J. Lec., Classif. Col. of N. Amer. 1861 p. 197.

fasciata J. Lec., Synops. p. 214.	California
mixta J. Lec., New Spec. Col. p. 98. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 417.	Maryland
oculata Say, Bost. Journ. I. 1835 p. 163. — Kl., Mon. p. 387. — J. Lec., Synops. p. 32.	Massachusetts
circumcincta Dupont, i. l.	Amer. bor.
marginata Dej., Cat. 3. ed. p. 128.	„
marginipennis Spin., Mon. I. p. 363 t. 35 f. 6.	„
vetusta Spin., Mon. I. p. 360 t. 35 f. 4. — J. Lec., Synops. p. 32.	„
albomaculata Ziegl., Pr. Ac. Phil. II. 1844 p. 268.	„
leucophaea Kl., Mon. p. 366. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7.	Brasilia
venusta Hald., Pr. Ac. Phil. III. 1845 p. 126 (err. typ.).	Amer. bor.

4

Chariessa

χαρίεις, jucundus.

Perty, Del. anim. art. 1830 p. 109. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 417.

Brachymorphus Chevr., Col. Mex. cent. II. 1835 nr. 150.

Tarandocerus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7 (pars). — Har., Col. Hefte XVI. 1879 p. 250.

dichroa J. Lec., Entom. Report 1857 p. 48.		California
elegans Horn, Tr. Am. Ent. Soc. III. 1870 p. 87. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 t. 12 f. 23.		Mexico, California
? nigra Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 104.		Kamerun
ramicornis Perty, Del. anim. art. 1830 p. 109 t. 22 f. 3. — Kl., Mon. p. 363. — Spin., Mon. II. p. 86 t. 45 f. 1. — Imhoff, Vers. Einf. Stud. Col. 1856 Basel t. 6 f. 34.		Brasilia
vestita Chevr., Col. Mex. cent. II. 1835 nr. 150. — Kl., Mon. p. 363 t. 1 f. 10. — Spin., Mon. II. p. 88 t. 45 f. 2. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 187.		Amer. bor. et centr., Brasilia
hydropica Dupont, Dej. Cat. 3. ed. p. 128.		Mexico
spectabilis Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 50.		„

Pelonium

Enoplium anagr.

Spin., Mon. I. 1844 p. 347.

Lasiodera Gr., Griff. anim. Kingd. Ins. 1832 t. 48.

Philyra Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 53.

Tarandocerus Chevr., Mém. Clér. 1878 p. 7 (pars).

alcicorne Kl., Mon. p. 361 t. 1 f. 9. — Imhoff, Vers. Einf. Stud. Col. 1856 Basel t. 6 f. 27.		Brasilia
amabile Spin., Mon. I. p. 362 t. 33 f. 1. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 189 t. 9 f. 15.		Panama, Amer. austr. bor.
amoenum Guér., Jcn. règn. anim. 1843 p. 55. — Spin., Mon. I. p. 358. — Gorh., l. c. p. 188.		Panama, Chili, Brasilia
fasciculatum Kl., Mon. p. 364 t. 1 f. 12. — Spin., Mon. II. t. 36 f. 3.		Brasilia
metalloideum Dupont, i. l.		Magellan
var. *cyaneomaculatum* Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 94 t. 6 f. 9.		Corrientes
ampliatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 41.		Columbia
angulicolle Chevr., l. c. p. 41.		Columbia

apicale Spin., Mon. II. p. 155 t. 47 f. 4. — Brasilia
2 var. Chevr., l. c. p. 37, 38. — Santa-Rita
apicicorne Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 38. — Brasilia austr.
auripenne Hope, Tr. zool. soc. Lond. I. 1835 p. 95 t. 13 f. 5. — Kl., Mon. p. 395. — Brasilia
Badeni Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 420. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 3. — Rio Janeiro
bicolor Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 52. — Columbia
bilineicolle Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 327. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 190 t. 9 f. 12. — Amer. centr.
uncinatum A. Deyr., Cat. — Chevr., l. c. p. 278. — Mexico
bipunctatum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 421. — Brasilia
Buqueti Spin., Mon. II. p. 152 t. 46 f. 3. — Columbia
centromaculatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 40. — Gorh., l. c. p. 418. — Brasilia austr.
var.? Chevr., l. c. — „
circumcinctum Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 328. — Brasilia
confluens Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 423. — Amazon
conformе Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 40. — Brasilia austr
contaminatum Kl., Mon. p. 368. — Columbia
obsoletum Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 95. — syn. Schklg., i. l. — Chiquitos
crinitum Kl., Mon. p. 369. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 190. — Amer. austr., Panama
collare Spin., Mon. I. p. 364 t. 33 f. 7. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. — Carthagena
punctatostriatum Dupont, i. l. — „
var. *flavum* Dupont, i. l. — Spin., Mon. I. p. 365 A. — „
decempunctatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 39. — Brasilia austr.
decorum Kl., Mon. p. 364 t. 1 f. 11. — Brasilia
difforme Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 420. — „ austr.
dilatatum Chevr., l. c. p. 39. — „ „
discrepans Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 745. — Birma
duodecimpunctatum Kl., Mon. p. 368 t. 2 f. 14. — Brasilia
? extraneum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 424. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 4. — Laos
fimbriolatum Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 35. — Brasilia
flavolimbatum Spin., Mon. I. p. 354 t. 35 f. 5. — „
flavomarginatum Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 327; Mém. Clér. 1876 p. 7. — „
frontale Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 12. — Amazon
fugax Kl., Mon. p. 365. — Chevr., l. c. p. 7. — Aragua
fulvicolle Chevr., l. c. p. 7 (err. typ.). — Brasilia
fulvicorne H. Luc., Cast. Voy. p. 95 t. 5 f. 2a, b. — „

gallerucoides Spin., Mon. I. p. 372; II. p. 154 t. 39 f. 2. — Lacord., Dej. Cat. 3. ed. p. 128. Cayennae

geniculatum Kl., Mon. p. 360. Montevideo

praeustum Spin., Mon. I. p. 368 t. 36 f. 2. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7. Amer. austr. occ.

principale Dupont, i. l. „

Gorhami nov. nom.

lividum Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 714 (nom. praeoccup.). Birma

guyanense Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 38. Cayennae

helopioides Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 54. Brasilia

pulchellum Spin., Mon. I. p. 377 t. 34 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. „

semivittatum Chevr., l. c. p. 37. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 418. „ austr.

helvolum Dalman, Analect. ent. 1823 p. 56. — Lacord., Gen. Col. IV. 1857 p. 439 nota. Brasilia

hirtulum Kl., Mon. p. 367. „

cribripenne Spin., Mon. I. p. 379 t. 33 f. 5. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. „

inscriptum Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 191. Panama

insigne Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 326. Brasilia

insulare Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1898 p. 322. St. Vincent

var. Gorh., l. c. „

irroratum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 422. Amazon

Kirbyi Gr., Griff. anim. kingd. Ins. I. 1832 p. 376 t. 48 f. 3. — Kl., Mon. p. 362. Brasilia

superbum H. Luc., Cast. Voy. p. 94 t. 5 f. 3a. „

Klugi Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 418. Columbia

pilosum Kl., Mon. p. 369. — Gorh., l. c. p. 417. „

testaceum Spin., Mon. II. p. 158 t. 47 f. 6. Peru

lampyroides Spin., Mon. I. p. 349 t. 33 f. 6. Columbia

lineolatum Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 191 t. 9 f. 14. Guatemala

lituratum Kirby, Tr. Linn. Soc. XII. 1818 p. 393. — Spin., Mon. I. p. 376 t. 34 f. 1. Brasilia

liberatum Cast., Hist. nat. I. p. 289 (ex err.). „

lividum Er., Wiegm. Arch. 1847 I. p. 85. Peru

luctuosum Spin., Mon. I. p. 351 t. 28 f. 6. — Lacord., Dej. Cat. 3. ed. p. 128. Cayennae

luridum Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 346 t. 12 f. 20. Panama

maculosum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 424. Rio Janeiro

marginipenne Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 40. Brasilia austr.

metallescens Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 189 t. 9 f. 16. Guatemala

micans Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 421. Brasilia
murinum Kl., Mon. p. 358. Port au Prince
? nigroaeneum Gorh., Pr. zool. soc. Lond. 1893 p. 580. Assam
nigroclavatum Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 326. Mexico
nigropunctatum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 38. Brasilia
nigrosignatum Spin., Mon. I. p. 371 t. 34 f. 6. Columbia
variegatum Spin., olim. „
nigrum Chevr., l. c. p. 38. Brasilia austr.
niveum Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 35. Brasilia
notabile Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 188. Panama
octonotatum Gorh., l. c. p. 191 t. 9 f. 13. Panama
optabile Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 419. Minas Geraes
ornatum Kl., Mon. p. 363 t. 2 f. 11. Brasilia
percomptum Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 189. Panama
piciventre Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 325. Cuba
pictipenne Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 423. Rio Janeiro
pilosum Forst., Nov. spec. Ins. 1781 p. 49. — Say, Amer. ent. III. 1828 t. 41. — Kl., Mon. p. 360. — Spin., Mon. I. p. 356 t. 34 f. 5. — J. Lec., Synops., p. 32. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 417. — ♀ Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155. Amer. bor.
var. *marginatum* Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 187. — Kl., Mon. p. 360. „
cinctum Spin., Mon. I. p. 358 B. t. 36 f. 4. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. „
onustum Say, Amer. ent. III. 1828 t. 41. „
var. ♀ Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 276. Texas
posticum Kl., Mon. p. 361. Brasilia
? pulchellum White, Clerid. IV. 1849 p. 50. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 64. Columbia
quadrinotatum Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 328. Texas
quadriplagiatum Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 13. St. Paulo
quadrisignatum Spin., Mon. I. p. 365 t. 33 f. 3. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 190. Amer. centr., Columbia
var.? Gorh., l. c. p. 190. Panama
ridens Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 422. Rio Janeiro
ruficolle Gorh., l. c. p. 419. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 126 f. 2. Panama. Rio Janeiro
rufipes Kl., Mon. p. 362. — Gorh., l. c. p. 419. Brasilia
scoparium Kl., Mon. p. 365. „
scutellatum Spin., Mon. II. p. 156. „
crinitum Dej., i. l. „

seminigrum Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 34. — Lacord., Gen. Atl. t. 46 f. 4. Columbia
semirufum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 420. Rio Janeiro
sexnotatum Kl., Mon. p. 358. Brasilia
? sexpunctatum Kirsch, B. E. Z. XVII. 1873 p. 398. Peru
stenochioide Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 325. Mexico
subfasciatum Chevr., l. c. p. 327. Guadulpia
suturale Spin., Mon. I. p. 352 t. 35 f. 2. Brasilia
terminatum Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 94. Rio Janeiro
testaceum Kl., Mon. p. 367. — Spin., Mon. II. p. 154. Brasilia
tetraspilotum Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 47. Columbia
togatum Chevr., l. c. p. 39. Brasil. austr.
trifasciatum Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 47. — Kl., Mon. p. 362. Brasilia
cleroides Spin., Mon. I. p. 374 t. 34 f. 3. „
quadrifasciatum Sturm, Cat. 1843 p. 83. „
Spinolae Germ., i. l. „
variabile Spin., Mon. I. p. 367 t. 36 f. 5. „
badium Dupont, i. l. „
nigricorne Dupont, i. l. Columbia
velutinum Kl., Mon. p. 358. Brasilia
viridipenne Kirby, Tr. Linn. Soc. XII. 1818 p. 393. — Kl., Mon. p. 362. — Spin., Mon. I. p. 370 t. 35 f. 1. „
vittatum Spin., Mon. II. p. 159 t. 47 f. 3. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 422. „
vitticeps Blanch., Voy. d'Orb. 1843 p. 95. Rio Janeiro
humerale Spin., Mon. I. p. 365 t. 35 f. 3. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 41. — Gorh., l. c. p. 418. Brasilia
voluptuosum J. Thoms., Mus. scient. II. 1860 p. 66. „
xanthochile Chevr., l. c. 1876 p. 41. Columbia
xanthurum Chevr., l. c. p. 40. Brasil. austr.
zonatum J. Thoms., l. c. p. 66. Brasilia

100

Phymatophaea

φῦμα, tumor; *φαιός*, pallidus.

Pasc., Ann. Mag. Nat. Hist. (4) XVII. 1876 p. 50.

atrata Broun, Man. N. Zealand Col. 1881 p. 685. Nov. Sceland.
dorsalis Broun, l. c. p. 685. „
fulvipalpis Broun, l. c. 1880 p. 336. „
ignea Broun, N. Zealand Journ. sc. I. 1883 p. 375. — Wtrh., Aid II. 1887 t. 174 f. 3. „
longula Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIV. 1877 p. 8. — Broun, Man. N. Zealand Col. 1880 p. 336. „

opacula Broun, l. c. 1893 p. 1352. Nov. Seeland.
picta Broun, l. c. 1881 p. 685. „
pustulifera Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 52 t. 24 f. 8. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1877 p. 425. „
electa Pasc., Ann. Mag. Nat. Hist. (4) XVII. 1876 p. 50. — Gorh., l. c. p. 418. — Broun, Man. N. Zealand Col. 1880 p. 334. „
opiloides Pasc., Ann. Mag. Nat. Hist. (4) XVII. 1876 p. 51. — Gorh., Cist. ent. II. 1876 p. 89. — Sharp, Ent. Monthl. Mag. XIV. 1877 p. 8. — Broun, l. c. 1880 p. 336. „
testacea Broun, Man. N. Zealand Col. 1881 p. 686. — Wtrh., Aid II. 1887 t. 174 f. 2. „
viridans Broun, l. c. p. 686. „
10

Apolopha

ἀπό, ab; *λόφος*, crista.

Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 75; Mon. I. p. 381.

chiriquiana Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 182. Panama
linearis Gorh., l. c. p. 182. „
Reichei Spin., Mon. I. p. 383 t. 36 f. 1. Columbia
trilineata Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 324. — Gorh., l. c. p. 182. Mexico
4

Orthoplcura

ὀρθός, rectus; *πλευρά*, latus.

Spin., Mon. II. 1844 p. 80. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 184.

binotata Gorh., l. c. p. 185. Mexico, Guatemala
damicornis F., Ent. Syst. suppl. 1798 p. 117. — Spin., Mon. II. p. 80 t. 24 f. 4. — J. Lec., Synops. p. 33. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1886 p. 345. Amer. bor., Mexico
bimaculata Melsh., Pr. Ac. Phil. II. 1846 p. 307. Pennsylvania
thoracica Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 188; Am. ent. III. 1828 t. 41. „
var. *nigripennis* Dupont, i. l. — Spin., Mon. II. p. 82 A. „
var.? *pennsylvanica* Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 325. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1875 p. 149. „
var. A—D. Chevr., l. c. p. 329. Cuba

funebris Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVI. 1892 p. 148. — Syria
ichnoides Chevr., l. c. p. 324. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 186. — Mexico
lepida Kl., Mon. p. 359. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7, 42. — Cuba
photinoides Chevr., l. c. p. 42. — Petropolis
punctatissima Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 p. 34. — J. Lec., Synops. p. 33. — Cuba. Amer. bor.
purpurea Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 186 t. 9 f. 17. — Guatemala
quadraticollis Spin., Mon. II. p. 167 nota t. 32 f. 4. — Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7, 42. — Pennsylvania
sanguinicollis F., Mant. Ins. 1787 p. 35. — Kl., Mon. p. 357. — Sturm, Fn. XI. 1837 p. 51 t. 233. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 50 f. 246. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 698. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 82. — M.
cornigera Harrer, Beschr. Ins. Schäff. p. 145. — Germania
dulcis Ledoux, Ann. soc. e. Fr. II. 1833 p. 474 t. 17 D. — Gallia
Weberi F., Ent. Syst. suppl. 1794 p. 118. — Europa mer.
suturalis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 328. — Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 185. — Mexico
teneroides Gorh., l. c. p. 186. — Panama
texana Bland, Proc. ent. soc. Phil. I. 1863 p. 356. — Texas

13

Orthopleuroïdes

Orthopleura; εἶδος, habitus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 489.

nigerrimus Kuw., l. c. p. 490. — Congo, Kuilu

1

Pelonides

Pelonium, εἶδος, aspectus.

Kuw., Ann. soc. e. Belg. XXXVIII. 1894 p. 8.

quadripunctatus Say, Journ. Ac. Phil. III. 1823 p. 188; Amer. ent III. 1828 t. 41 et var. — Kl., Mon. p. 367. — Spin., Mon. I. p. 346 t. 34 f. 5. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. — Kuw., Ann. soc. e. Belg. 1894 p. 8. — Amer. bor.
sericeus Kl., Mon. p. 373 t. 2 f. 16. — Kuw., l. c. p. 8. — Brasilia

2

Enoplium

ἔνοπλος, armatus.

Latr., Hist. nat. Crust. IX. 1804 p. 146.

Dermestoides J. C. Schäff., 1777.

balteatum Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VIII. 1888 p. 354.	China mer.
coerulans Fairm., Ann. soc. e. Belg. XXXVII. 1893 p. 398.	Madagasc.
quadrinotatum Hald., Pr. Ac. Phil VI. 1853 p. 362.	Texas
scabripenne J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 98.	Cap St. Lucas
serraticorne Villers, Ent. I. 1789 p. 222. — Ol., Ent. II. 22 p. 4 t. 1 f. 2a–d. — Kl., Mon. p. 359. — Spin., Mon. I. p. 345 t. 33 f. 4. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 697. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 49 f. 245. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 81.	Europ. mer.
dentatum P. Rossi, Fn. Etr. I. 1790 p. 34 t. 3 f. 2. — Gemm. et Har., Cat. p. 1756.	„

5

Enoplioides

Enoplium; *εἶδος*, aspectus.

Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VI. 1886 p. 44.

Oberthüri Fairm., l. c. p. 44.	Madagasc

1

Corynetini.

Parapylus

παρά, apud; Pylus.

Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 305.

bicinctus Newm., The Entom. 1842 p. 364. — Blackb., l. c. p. 305.	P. Philippi

1

Pylus

Πύλος, nom. propr.

Newm., The Entom. 1842 p. 364.

Pilus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 42.

Yliotis Spin., Rev. Mag. Zool. 1841 p. 74; Mon. I. p. 282.

fatuus Newm., The Entom. 1841 p. 35. — Kl., p. 389. — Blanch., Voy. Pole Sud. IV. 1853 p. 61 t. 4 f. 16.	Tasmania

ochropus Kl., Mon. p. 341 t. 2 f. 10. — Spin., Mon. t. 28 f. 3. — Nov. Holland.
Passerini Spin., Mon. I. p. 283. — „
punctatus Cast., i. l. — „
pallipes M'Leay, Tr. ent. soc. N. S. Wales II. 1872 p. 275. — Queensland
pygmaeus Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 306. — S. Australia
3

Prosymnus

Nom. mythol.

Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 51.

Ryparus Spin., Mon. II. 1844 p. 73.

cribripennis Cast., l. c. p. 52. — Kl., Mon. p. 394. — Senegal.
tomentosus Spin., Mon. II. p. 76 t. 41 f. 6. — Dej., Cat. 3. ed. p. 127. — „
1

Notostenus

νῶτος, dorsum; *στενός*, angustus.

Spin., Mon. II. 1844 p. 89.

Stenonotum Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 154.

coeruleus Thunb., Nov. ins. spec. I. 1784 p. 10. — Cap b. spei
Thunbergi Kl., Mon. p. 354. — Gemm. et Har., Cat. p. 1756. — „
viridis Thunb., Nov. ins. spec. I. 1784 p. 9. — Kl., Mon. p. 354. — Spin., Mon. II. p. 91 t. 42 f. 3. — „
rufipes Weber, Obs. ent. 1801 p. 46. — „
2

Dolichopsis

δολιχός, longus; *ὤψ*, facies.

Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 154.

auronitens Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 74. — Natal
cyanella Gorh., Tr. Ent. Soc. Lond. 1878 p. 155. — Cap b. spei
haplocnemodes Gorh., l. c. p. 155. — „
3

Laricobius

λάριξ, larix; *βιόω*, vivo.

Rosenh., Zwei neue Käfergatt. 1846 p. 5.

caucasicus Rost, Ent. Nachr. XIX. 1893 p. 341. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 88. — Caucasus occ.

Erichsoni Rosenh., Zwei neue Käferg. 1846 p. 7 c. fig. Tirolis,
— Jacquel., Gen. Col. III. t. 50 f. 250. — Italia bor.,
Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 696. — Reitt., l. c. Amer. bor.
p. 88. — ♁ L. Heyd., Jahresb. Ges. Graubünd. 1863 N. F. 8 p. 33. — Chittenden, Ent. Am. VI. 1890 p. 155.
rubidus J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 99. — Amer. bor.
Henshaw, List. Col. Am. N. Mex. 1885 p. 82.
var.? Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7.
lituratus Costa (indescript.?) Italia
Sahlbergi Reitt., Rev. mens. d'Ent. I. 1883 p. 42; Sibiria aret.
Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 88.
4

Lebasiella

Nom. propr.

Spin., Mon. II. 1844 p. 77.

bisbinotata Gorh., Ann. Mus. Gen. XVIII. 1883 Honduras
p. 192; Biol. C. Am Col. III. 2 t. 9 f. 26.
discoidea J. Lec., Tr. Kansas Ac. VII. 1883 p. 77. Amer. bor.
discolor Kl., Mon. p. 353. Mexico
var. *tibialis* Schklg., D. E. Z. 1898 p. 368. „
erythrodera Spin., Mon. II. p. 79 t. 43 f. 1. — Columbia
Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 7.
janthina J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 99. Cap St. Lucas
limbipennis Chevr., l. c. 1876 p. 43. Chili
maculicollis J. Lec., Tr. Am. Ent. Soc. V. 1874 p. 63. California
filiola Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 326. — „
Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1875 p. 149.
lineatocollis Chevr., l. c. p. 326. — Horn, l. c. „
p. 149.
marginella Chevr., Ann. soc. e. Fr. (2) I. 1843 „
p. 42. — J. Lec., Synops. p. 34.
pallipes Kl., Mon. p. 353. — Gorh., Biol. C. Am. Mexico
Col. III. 2 1883 p. 192 t. 9 f. 25.
nigripennis J. Lec., New spec. Col. 1865 p. 99; Pennsylvania
Pr. Ac. Phil. 1873 p. 334.
subanchoralis Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 43. Chili
varipennis Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 409 „
t. 9 f. 10.
11

Thriocera

θρίον, folium; *κέρας*, cornu.

Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 156.

anthicoides Newm., The Entom. 1842 p. 402. — P. Philippi
Gorh., l. c. p. 153, 156.

quadrimaculata Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 42. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 154. — Africa austr.

pectoralis Kl., Mon. p. 348 t. 1 f. 7. — Gorh., l. c. p. 156. — Caffraria

scapularis Chevr., Rev. Mag. Zool. 1874 p. 298; Mém. Clér. 1876 p. 5. — Gorh., l. c. p. 157. — Natal

2

Paratillus

παρά apud; Tillus.

Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 157; Cist. ent. II. 1876 p. 62.

carus Newm., The Entom. 1840 p. 15. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 158. — Schklg., D. E. Z. 1898 p. 368. — Australia, Nov. Caledon., Tasmania

var. *analis* Gorh., l. c. p. 158. — Schklg., l. c. p. 368. — Kraatz, Ann. soc. e. Belg. XLIII. 1899 p. 217. — Nov. Caledon.

var. *basalis* Gorh., l. c. p. 158. — Wtrh., Aid II. 1883 t. 129 f. 2. — Schklg., l. c. p. 368. — Kraatz, l. c. p. 217. — Moreton bay

var. *sumatranus* Kraatz, l. c. p. 217. — Sumatra

1

Corynetes

κορυνήτης, claviger.

Herbst, Käf. IV. 1791 p. 148.

Corynetops Jacquel., Gen. Col. 1860 p. 201.

Korynetes Herbst. — *Necrobia* auct. — Bergroth, B. E. Z. XXVIII. 1884 p. 229.

abdominalis F., Syst. El. I. 1801 p. 286. — India

aeneus Phil., Stett. e. Zeit. XXV. 1864 p. 270. — Chili

analis Kl., Mon. p. 348. — Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 107. — Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 74. — Kamerun, Togo, Caffraria

pallicornis Spin., Mon. II. p. 95 t. 43 f. 3. — Caffraria

bituberculatus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 512. — P. Natal.

coeruleus Geer, Mém. V. 1775 p. 163 t. 5 f. 13, 14. — Jacquel., Gen. Col. t. 50 f. 247a, b. — Kl., Mon. p. 343. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 691. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 83. — ♁ Curtis, Brit. Ent. 1823 I. p. 351. — Orb. terr.

geoffroyanus Laich., Verz. Tir. Ins. I. p. 247. — Tirolis

ruficornis Sturm, Fn. XI. 1837 p. 42 t. 232 f. P. — Kl., Mon. p. 347. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 692. — Seidlitz, Fn. Trs. 1891 p. 528. — Reitt., Verh. Ver. Brünn 1894 p. 83. — ♀ Perris, Larves Paris 1877 p. 204 f. 242; Ann. soc. e. Fr. (5) VI. 1876 p. 188. M.

violaceus Schrank, Enum. Ins. 1781 p. 26. — Curtis, Brit. Ent. VIII. t. 351. — Spin., Mon. II. p. 96 t. 43 f. 4. — Harrer, Beschr. Ins. Schäff. 1784 p. 236. Germania

compactus Westw., Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 54 t. 27 f. 7. Inc. sedis

concolor Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 75. Natal

coxalis Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 84. Syria

geniculatus Kl., Mon. p. 347. — Reitt., l. c. p. 84. Hispania, Algeria, Marocco, Cyprus

foveicollis Desbr., i. l. — Reitt., l. c.

pexicollis Fairm., Ann. soc. e. Fr. (4) VIII. 1868 p. 484. — Desbr., Mitt. schweiz. e. Ges. Schaffh. IV. 1873 p. 196. — Reitt., l. c. p. 84. Barbaria

mysticus Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 513. Gariep

ovatus Spin., Gay Hist. Chil. IV. p. 411 t. 9 f. 11. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 159. Chili

pusillus Kl., Mon. p. 347. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 84. Sardin., Corsica, Neapolis, Sicilia

? rufus Kraatz, D. E. Z. 1899 p. 107. Kamerun

rugipennis Ball., Bull. Mosc. XLIII. 1870 p. 353. — Reitt., l. c. p. 84. Turkestan

scabripennis Spin., Mon. II. p. 94 t. 43 f. 2. Senegal.

semistriatus Spin., Mon. II. p. 98 t. 43 f. 5. Cap b. spei

unicolor Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 43. Australia

varicolor Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 514. Limpopo

18

Corynetinus

Corynetes demin.

Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 82, 84.

fimetarius Woll., Ann. Mag. Nat. Hist. (3) IX. 1862 p. 440. — Reitt., l. c. p. 85. Africa bor., Canariae

Desbrochersi Reitt., W. E. Z. XVI. 1897 p. 79. — Pic, Bull. soc. e. Fr. 1897 p. 123. Africa bor.

fulgidicollis Desbr., Frelon V. 1896 p. 167, 183. Pic, l. c. p. 123. — Reitt., l. c. p. 127. Algeria

var. Woll., Cat. Canarian Col. 1864 Lond. p. 236. Canariae

1

Crobenia

Necrobia anagr.

Blackb., Tr. Roy. Soc. S. Austral. XIV. 1891 II. p. 305.

eyrensis Blackb., l. c. p. 305. S. Austral.

1

Necrobia

νεκρός, mortuus; *βιόω*, vivo.

Latr., Préc. car. Gen. Ins. 1796 p. 35.

Agonolia Muls., Angusticolles 1863/64 p. 122.

Agonalia Marsh. (Scudder Nomencl. zoolog. 1882 p. 11.)

Corynetes auct. — Bergroth, B. E. Z. 1884 p. 229.

aspera Wlk., Ann. Mag. Nat. Hist. (3) II. 1858 p. 283. Ceylon

atra Kl., Mon. p. 353. Afric. austr.

fusca Steinh., Atti Soc. Ital. XV. 5 1873 p. 573. St. Louis

glabra Champollion, Mag. encycl. Millin. 1814 III. p. 41. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 491 nota. Aegyptus

Kelecsenyi Gebien, Ent. Nachr. XXV. 1899 p. 97. Hammonia

Konowi Hoffmann, D. E. Z. 1887 p. 96. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 86. — Abeille, Bull. soc. e. Fr. 1895 p. 208. Fiume

mumiarum Hope, Hist. Egypt. Mum. Pettigr. 1843 p. 54 t. 5 f. 1—3. — Lacord., Gen. Col. IV. p. 491 nota. Aegyptus

pinguis Westw., White Cler. IV. 1849 p. 63; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 52 t. 27 f. 10. Tasmania

ruficollis F., Syst. Ent. 1775 p. 57. — Kl., Mon. p. 350. — Spin., Mon. II. p. 103 t. 43 f. 6. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 694. — ♀ Westw., Introd. I. 1839 Lond. p. 266 f. 29 nr. 17. — Heeger, Isis 1848 p. 974 t. 8. — Perris, Larves 1877 Paris. p. 208 f. 243, 244. — Gallois, Mélanges ent. 1876 p. 30. Orb. terr.

rufipes Geer., Mém. V. 1775 p. 165 t. 15 f. 4. — F., Spec. Ins. 1781 I. p. 65. — Kl., Mon. p. 350. — Spin., Mon. II. p. 101 t. 42 f. 6. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 693. — Schönh., Syn. Ins. II. 1834 p. 50. — Gerst., Arch. Nat. XXXVII. 1871 p. 57. — Reitt., Verh. Ver. Brünn 1894 p. 85. — ♀ Riley, Sixth Rep. Miss. 1874 p. 96 f. 26. Orb. terr.

amethystina Steph., Ill. Brit. V. 1832 p. 417. Britannia

australis M'Leay, Dej. Cat. 3. ed. p. 128. Nov. Holland.

dermestoides Piller et Mitterpacher, It. Poseg. 1783 p. 68 t. 7 f. 8. Africa

flavipes Dahl, i. l. India or.
reticulata Eschz., Dej. Cat. l. c. America
? var. *pilifera* Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 85. — Abeille, Bull. soc. e. Fr. LXIV. 1895 p. 208. Orb. terr.
var. Gorh., Biol. C. Am. Col. III. 2 1883 p. 193. Mexico
tibialis Spin., Mon. II. p. 107 t. 44 f. 2. Cap b. spei
violacea L., Syst. nat. ed. X. 1758 p. 353. — Kl., Mon. p. 349. — Spin., Mon. II. p. 105 t. 44 f. 1. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 693. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 85. Orb. terr.
angustata Fald., Fn. transc. I. 1835 p. 210. Asia
chalybea Sturm, Fn. XI. 1837 p. 43 t. 232 f. A—O. — Knoch., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. Suecia
cyanella Andersch, Dej. Cat. 3. ed. p. 127. Austria
errans Melsh., Pr. Ac. Phil. II. 1846 p. 307. America
pygmaea Meg., i. l. Austria
quadra Marsh., Ent. Brit. 1802 p. 323. Britannia

12

Necrobinus

Necrobia demin.

Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 83, 86.

defunctorum Waltl, Reise n. Span. II. 1835 p. 63. — Spin., Mon. II. p. 108 t. 44 f. 3. — Muls., Ann. Soc. Linn. Lyon 1863 p. 370. Andalusia, Portugal
carbonarius Dej., Cat. 3. ed. p. 128. Hispania
frater Reitt., l. c. p. 86. — Bedel, Bull. soc. e. Fr. 1899 p. 115. Marocco
var. *obscuripes* Pic, Misc. Ent. VI. 1898 p. 98; Frelon VIII. 1900 IV. p. 2 et nota. Hispania
anthracinus Bedel, l. c. p. 115. — Pic, l. c. p. 1. Hisp. centr.
defunctorum Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 86. — Bedel, l. c. „
subterraneus Chevr., Mém. Clér. 1876 p. 43. — Reitt., l. c. p. 86. Syria

2

Opetiopalpus

ὀπήτιον, subula; palpus.

Spin., Mon. II. 1844 p. 110.

Opetiopselaphus Gemm. et Har., Cat. 1869 p. 1759.

affinis Fairm., Ann. soc. e. Fr. (6) VIII. 1888 p. 354. China mer.
auricollis Spin., Mon. II. p. 111 t. 45 f. 3. Cap b. spei

bicolor Cast., Silb. Rev. IV. 1836 p. 52. — Spin., Mon. II. p. 109 t. 44 f. 4. — Muls., Ann. soc. Linn. Lyon 1863 p. 370. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 87. Hispania
thoracicus Dej., Cat. 3. ed. p. 128. „
caffer Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 516. Usambara, Caffraria
collaris Billb., Schönh., Syn. Ins. I. 2 1834 p. 51 not. — Kl., Mon. p. 352. — Spin., Mon. II. p. 114 t. 45 f. 6. — Ill., Dej. Cat. l. c. Cap b. spei, Abyssinia?
fuscipennis Fairm., Ann. soc. e. Belg. XLII. 1898 p. 477. Madagascar
hybridus Baudi, B. E. Z. XVII. 1873 p. 324. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 87. Hispania
karenicus Gorh., Ann. Mus. Gen. (2) XII. 1892 p. 745. Birma
livens Boh., Ins. Caffrar. I. 2 1851 p. 518. Limpopo
luridus Spin., Mon. II. p. 113 t. 45 f. 5. — Dej., Cat. 3. ed. p. 128. Amer. bor.
morulus Kiesw., B. E. Z. XXIII. 1879 p. 314. — Lewis., Ann. Mag. Nat. Hist. (6) X. 1892 p. 188. — vid. sub *obesus*. Japonia
nigriceps Schklg., Ann. Mus. Gen. (2) XIX. 1899 p. 549. Somali
obesus Westw., White Clerid. IV. 1849 p. 63; Pr. zool. soc. Lond. 1852 p. 46 t. 27 f. 11. — Gorh., Ann. soc. e. Belg. XXXIX. 1895 p. 98. India or.
[? *morulus* Kiesw. — Gorh., Tr. ent. soc. Lond. 1878 p. 160.]
quadriimpressus Fairm., Ann. soc. e. Belg. XLII. 1898 p. 407. Madagascar centr.
rubricollis Kl., Mon. p. 352. — Gorh., Ann. Mag. Nat. Hist. (7) V. 1900 p. 75. Africa austr.
rudis Boh., Ins. Caffr. I. 2 1851 p. 517. Limpopo
sabulosus Motsch., Bull. Mosc. 1840 p. 178 t. 4 f. i. — Muls., Ann. soc. Linn. Lyon 1863 p. 371. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 87. Aegyptus, Transcauc., Turkestan., Kirghisia
var. *obscuricollis* Schklg. (Kraatz), D. E. Z. 1898 p. 368. Krim
scutellaris Panz., Fn. Germ. 38. 19. — Ill., Käf. Preuss. 1798 p. 282. — Spin., Mon. II. p. 112 t. 45 f. 4. — Jacquel., Gen. Col. III. t. 50 f. 249. — Kiesw., Nat. Ins. IV. p. 694. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 87. Europa mer. et med., Caucasus, Sibir. occ. mer.
bicolor Mannerh., Dej. Cat. 3. ed. p. 127. Russia mer.
semiruber Bedel, Bull. soc. e. Fr. 1899 p. 115. Algeria

Addenda

ad *Trichodes* Herbst (p. 65):

longissimus Abeille, Ann. soc. e. Fr. (6) I. 1881 p. 99. — Reitt., Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 61.	Syria
Martini Fairm., Bull. soc. e. Fr. 1896 p. 223.	Arabia
maximus Eschrch., W. E. Z. XI. 1892 p. 229; Verh. z. b. Ges. Wien XLIII. 1893 p. 163 t. 1 f. 4, 5 ♂; t. 2 f. 1. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 120. — Reitt., l. c. p. 55.	Asia min., Syria
nobilis Kl., Mon. p. 335. — Kraatz, l. c. p. 128, 135 nota. — Eschrch., D. E. Z. 1894 p. 46. — Reitt., Verh. Ver. Brünn 1894 p. 70.	Graesia, Turcia, Asia occ.
affinis Dupont, i. l.	Orient
var. *guttifer* Reitt., W. E. Z. XII. 1893 p. 258; Verh. Ver. Brünn XXXII. 1894 p. 70. — Kraatz, D. E. Z. 1894 p. 130.	Turcomania
var. *nobilis* Eschrch., Verh. z. b. Ges. Wien 1893 p. 190 t. 2 f. 5. — Kl., Mon. p. 336.	Turcia
var. *normalis* Reitt., l. c. p. 70.	Transcasp.
var. *quadrilineolatus* Kraatz, l. c. p. 128. — Reitt., l. c. p. 70.	
var. *variabilis* Spin., Mon. I. p. 313 D. t. 30 f. 5 D. — Reitt., l. c.	Levante
Priocera pusilla Kirby, Zool. Journ. II. 1826 p. 518. 1822 sp.	Amer.

Index nominum.

A.			
abbreviatus	White	97	
abdominalis	Kl.	6	
„	Kraatz	97	
„	Blanch.	24	
„	Chevr.	40	
„	Schklg.	82	
„	Germ.	35	
„	F.	114	
abdominalis	Fairm.	28	
„	Kirby	37	
Abeillei	Reitt.	56	
abruptus	J. Lec.	40	
abscissus	Gorh.	82	
abyssinicus	Gorh.	39	
accinctus	Newm.	40	
accinsus	Chevr.	40	
acerbus	Newm.	35	
ACHLAMYS	Wtrh.	15	
ACREPIS	J. Lec.*)		
acuminatus	Kuw.	77	
acuteserratus	Fairm.	16	

*) cf. Seidlitz, Deutschl. Ins. V. 1898 p. 804.

acutipennis Cast. 14
„ Spin. 71
acutipennis Kuw. 86
adustus Kraatz 97
advena Chevr. 70
„ Pasc. *Melyridae*
aegra Newm. 92
aeneicollis Spin. 41
aeneus Phil. *Cor.* 114
„ „ *Than.* 35
aequalis Reitt. 28
aequicollis Kuw. 82
aequifrons Kuw. 82
aequinoctialis Spin. 100
aequinoctialis Dej. 94
aequipunctata Spin. 69
aeraria Pasc. 91
aeruginosa Westw. 70
aesopius Gorh. 40
affiliatus J. Lec. 45
affinis Fairm. 117
„ Gorh. 50
„ Spin. 56
affinis Chevr. 61
„ Dahl 57
„ Dupont 119
Afzelii Westw. 11
agilis H. Luc. 7
AGONALIA Marsh. 116
AGONOLIA Muls. 116
aino Lewis 49
Alberi Eschrch. 57
albidofasciatus Fairm. = Poecilomorpha mutillaria Clk.
albifrons Chevr. 73
albocincta Horn 92
albocinctus Pasc. 54
albofasciata H. Luc. 92
albofasciatus Charp. 7
„ Chevr. 40
„ Gorh. 50
„ J. Thoms. 21
albofasciatus Melsh. 52
albofemoratus Schklg. 97
albogeniculatus Kraatz 82
alboguttulatus Chevr. 50
albomaculata Ziegl. 103
albomaculatus Lewis 35
alboplagiatus Kuw. 79
albosecutellata Chevr. 70
albosecutellatus Kuw. 82
albosparsus Gorh. 22
albosuturatus Kuw. 17
albotessellatus Kuw. 17
albovarius Westw. 22
alcicorne Kl. 104
alcyoneus Pasc. 6
ALLELIDEA Wtrh. 96
ALLOCHOTES Westw. 97
ALLONYX Jacquel. 48
alter Schklg. 82
alternicostata Kuw. 30
alvearius F. 57
amabile Spin. 104
amabilis Gorh. 22
Amberbakii Kuw. 82
Amboinae Kuw. *Omm.* 82
„ „ *Stigm.* 73
ambulans F. 11
ambulator Westw. 77
amethystina Steph. 116
amictus Boh. 41
ammios F. 57
ammios Spin. 68
amoenulus Boh. 41
amoenum Guér. 104
amoenus Kraatz 21
„ Spin. 33
amoenus Dej. 42
ampliata Kl. 102
ampliatum Chevr. 104
anālis Kirby 25
„ J. Lec. 41
„ Kuw. 54
„ Kl. 114
„ Phil. 35
anālis Gorh. 114
anatolicus Reitt. 63
anceps Gorh. 41
andamanensis Gorh. 97
angulicolle Chevr. 104
angulifera Gorh. 18
angusta Buq. 21

angustata Spin. 18
angustata J. Lec. 18
„ Fald. 117
angustatus Montrz. 23
angusticeps Gorh. 82
angusticolor Reitt. 58
angustiformis Fairm. 14
angustifrons Abeille 58
„ Kuw. 82
angustula Blackb. 89
angustus Phil. 36
„ Kuw. 81
angustus Chevr. 63
„ J. Lec. 46
ANISOPHYLLUS Westw. 23
annulatus Eschz. 41
annulipes Chevr. 83
annulipes Buq. 36
anormis Chevr. 70
antennatus Sturm 9
anthicoides Fairm. 18
„ Newm. 113
„ Westw. 36
anthracinus Bedel 117
antiquus Koll. 57
„ Spin. 44
anulatus Kuw. 77
APHELOCERUS Kirsch 23
APHELOCHROA Quedf. . 52
apiarioides Reitt. 58
apiarius L. 58
apiarius Müll. 57
„ Baudi 68
apicale Spin. 105
apicalis Gorh. *Ten.* 97
„ „ *Isol.* 91
„ Chevr. 26
„ Fairm. *Pall.* 14
„ „ *Ebur.* 54
„ Kuw. 77
„ M'Leay *El.* 70
„ „ *Cler.* . . 41
„ Schklg. 25
„ Kraatz *Plac.* 81
„ „ *Euplac.* . . 82
„ J. Thoms. 24
„ Westw. 97
apicalis Gorh. *Lem.* . . . 90
„ White 30
apicicorne Chevr. 105
apicida Ziegl. 59
apivorus Germ. 59
APOLOPHA Spin. 109
aptera Sharp 96
APTEROCLERUS Woll. 32
APTINOCLERUS Kuw. 33
arachnodes Kl. 46
araneipes Fairm. 14
araxicola Reitt. 59
arcitenens Fairm. 14
arcuatus Gorh. 22
arcuatus Spin. *Cler.* . . . 45
„ „ *Trich.* . . 59
armeniacus Baudi 59
arrogans Kuw. 103
arthriticus Spin. 57
artifex Spin. 41
aruensis Kuw. 83
arundinis Motsch. 95
aschantina Kuw. 14
aspera Wlk. 116
aspera Newm. 71
assimilis Chevr. 48
„ Buq. 44
ASTIGMUS Kuw. 76
ater Panz. 11
aterrima Kl. 100
aterrimus Eschz. 11
atra Kl. 116
atrata Broun 108
atriceps Gorh. 41
atricornis Westw. 70
atrocyaneus Fairm. 16
atrogeniculatus Kuw. . . . 76
attenuata Kl. 92
„ Kuw. 78
attenuatus Gorh. 9
atticus Chevr. 59
audax Gorh. 74
aulica Kl. *Pall.* 14
aulicodes Gorh. 70
AULICUS Spin. 50
aulicus Kl. *Trich.* 59
auratus Gory 51

auricollis Spin. 117
auricomus Kl. 16
aurifasciatus Gorh. 83
auripenne Hope 105
aurivillosa Gorh. 32
auronitens Gorh. 112
auronotatus Chevr. 41
aurosignata H. Luc. 24
aurosus Fairm. 16
australicus Kuw. 81
australis Bsd. 55
„ Spin. 54
australis M'Leay 116
austriacus Reitt. 38
axillaris Fisch. 60
„ Er. 41
axillaris Dupont 61
„ Dej. 93
AXINA Kirby 25
azurea Spin. 92
azureus Kl. 16

B.

Badeni Gorh. *Cler.* 41
„ „ *Pel.* 105
badium Dupont 108
BALCUS Sharp 39
balteata J. Lec. 19
balteatum Fairm. *En.* 111
balteatus Fairm. *Till.* 11
„ Kl. 6
„ Gorh. 40
„ Chevr. 87
Bangi Reitt. 63
barbarus Abeille 26
barbipennis Chevr. 83
basalis Gorh. *Neoh.* 95
„ Kraatz 79
„ M'Leay 6
„ Kl. *Hydn.* 92
„ „ *Phloeoc.* 25
„ Blanch. 71
„ Schklg. 102
basalis Gorh. *Parat.* 114
„ Dej. 47
basicollis Chevr. 50
basicornis Chevr. 70
basicrus Fairm. 54
basipennis Chevr. 78
basipes Chevr. 79
basisubrufus Kuw. 79
batchianus J. Thoms. . . . 97
Batesi Gorh. 91
batesiana Gorh. 100
Bayonnei Chobt. 25
beatus Gorh. 41
Belamyi Fairm. 9
Belfragei Horn 19
belgamensis Gorh. 97
bella Westw. 89
bellus Schklg. 41
„ Gorh. 22
belzebuth J. Thoms. 56
benedictus Gorh. 22
bengala Westw. 41
biaculeata Westw. 89
bibalteata Gorh. 32
bibalteatus J. Lec. 60
bicarinata Spin. 92
bicarinatus Gorh. 41
bicinctus Newm. 111
bicinctus Kl. 44
„ Spin. 44
bicingulatus Kuw. 73
bicolor Spin. 14
„ Cast. *Opet.* 118
„ „ *Pel.* 105
„ Chevr. 33
„ Schklg. 39
„ Say 19
„ Kuw. 83
„ Westw. 97
„ Blanch. 100
„ J. Lec. 92
bicolor Lewis 97
„ Melsh. 43
„ Mannerh. 118
biconigera Fairm. 14
bifasciata Chevr. *Prioc.* . . 24
bifasciatum Chevr. *Stigm.* 74
bifasciatus Cast. 83
bifasciatus F. 63
„ Spin. 99
bifasciellus White 11

bifascis Fairm. 14
bifurcata Gorh. 89
biguttatus Montrz. 52
bilineatus Chevr. 50
„ Gorh. 33
bilineicolle Chevr. 105
bilobus Spin. 41
bimaculata Kraatz 72
„ Spin. 70
bimaculata Melsh. 109
bimaculatum Blackb. . . . 74
bimaculatus J. Lec. 60
„ Schklg. *Den.* 7
„ Cast. 97
„ Kl. 33
bimaculatus Kraatz 62
„ Schklg. *Than.* 36
„ Dupont. 7
„ Donov. 11
binodulus Gorh. 41
binotata Gorh. 109
binotatus Chevr. 99
bioccellatus Fairm. 26
bipartita Blanch. 38
bipartitus Buq. 36
bipectinatus Westw. . . . 9
bipenicillata Wtrh. 14
biplagiatus Fairm. 98
biplagiatus Kl. 33
bipunctata Fairm. 14
„ Gorh. *Cym.* . . 19
bipunctatum Gorh. *Pel.* . 105
bipunctatus Reitt. 65
„ Kuw. 23
birmanica Gorh. *All.* . . . 97
birmanicum Gorh. *Stigm.* 74
birmanicus Gorh. *Till* . . 11
bisbinotata Gorh. 113
bisignatus Spin. 46
„ J. Lec. 60
bispinosa Kl. 24
bitaeniatus Kraatz 60
„ Spin. 50
bituberculata Chevr. 92
bituberculata Gorh. 92
bituberculatus Boh. 114
„ Schklg. . . 83
bivulneratus J. Thoms. . . 83
bizonata Blanch. 70
bizonatus Kuw. 100
„ Gorh. 73
Blackburni Wtrh. 30
BLAXIMA Gorh. 53
blumfonteina Kuw. 18
bombycinus Chevr. 41
bonariensis Steinh. 92
Bonnairii Fairm. 96
bornensis Kuw. 83
Bosci Chevr. 21
BOSTRICHOIDES Montrz. 23
Boucardi Chevr. 48
Bowringii Wtrh. 97
brachialis Chevr. 72
„ Gorh. 39
BRACHYCLERUS Fairm. 95
BRACHYMORPHUS Chevr. 104
brachyptera Kl. 95
Brancsiki Reitt. 67
brasilianus Chevr. 26
brevicollis Spin. 37
brevicornis Chevr. 70
brevipennis Spin. 92
„ Pasc. 96
„ Chevr. 33
brevis Chevr. 72
„ Gorh. 70
brunnea Melsh. 19
brunnea Dej. 19 21
brunneotinctus Fairm. . . 26
brunnipes Buq. 44
brunnipictus Kuw. 83
Buqueti Spin. *Opil.* 26
„ „ *Epiphl.* . . . 87
„ „ *Than.* 36
„ „ *Pel.* 105
„ Guér. 6
Buqueti Lef. 49
byssinus Er. 87

C.

caerulea Lewis. 21
caffer Boh. 118
calceata Chevr. *Ichn.* . . . 100
calceatus Chevr. *Opil.* . . . 26

caledonicus Montrz. 83
CALENDYMA Lacord. . 69
californica Horn 19
calleidiformis Chevr. 92
CALLIMERUS Gorh. . . 21
CALLITHERES Spin. . . 14
callosa Kl. 54
callosus Fairm. 26
CALOCLERUS Kuw. . . 17
cancellata J. Lec. 19
capensis Gory 99
„ Spin. 39
capicola Westw. 36
capitatus Gorh. 87
carbonarius Spin. 13
„ Gorh. 36
carbonarius Dej. 117
Carceli Chevr. 66
CARDIOSTICHUS Quedf. 82
carinatus Lewis 28
carinipennis Schklg. . . . 83
carissima Pasc. 90
carneipennis Quedf. . . . 52
carus Newm. 114
castanea Newm. 24
castaneipennis White . . . 26
castaneipes Westw. 51
Castelnaui Montrz. 83
caucasicus Rost 112
caucasicus Chevr. 59
„ Kraatz 59
cautus Gorh. 41
caviceps Kraatz 95
cavifrons Kuw. 83
celebensis Schklg. 79
„ Kuw. 83
centrale Gorh. 74
centralis Pasc. 6
centromaculatum Chevr. . 105
centromaculatus Cristof. . 29
centurio Chevr. 72
CEPHALOCLERUS Kuw. 89
ceramboides Motsch. 77
ceramensis Gorh. 98
„ Kuw. 83
cerarius Hffsg. 64
CHALCICLERUS Spin. . 70
chalybaeum Westw. . . . 32
chalybaeus Gorh. 98
chalybea Sturm 117
chalybeata Gorh. 92
Championi Gorh. *Cym.* . . 19
„ „ *Pyt.* . . . 103
CHARIESSA Perty 104
Chevrolati Gorh. 87
chiliensis Cast. 70
chiliensis Gory 72
chinensis F. 39
chiriquiana Gorh. 109
chloris Chevr. 70
chloritibialis Kuw. 78
CHLOROCNEMIS Kuw. 78
chloropterus Chevr. . . . 26
chloropus Kuw. 79
CHORESINE Pasc. *Melyridae*
chrysidea Westw. 70
chrysomelina Westw. . . . 97
chrysurus Chevr. 51
cicindeloides Gr. 74
ciliatum Kolbe. 74
cincta Spin. 92
cinctifasciatum Kuw. . . . 74
cinctipennis Chevr. *Epicl.* 72
„ „ *Macr.* 9
cinctipennis Spin. 34
cinctiventris Chevr. . . . 24
cinctum Spin. 107
cinctus Kl. 26
cinerascens Gorh. 95
cinereopilosus Blanch. . . 41
cinereum Gorh. *Stigm.* . . 74
cinereus Gorh. *Cler.* . . . 41
cineritia Fairm. 14
cingalensis White 98
cingulata Kl. 18
circumcincta Chevr. . . . 101
„ Dupont. . . . 103
circumcinctum Chevr. . . 105
circumflexa Chevr. 72
CLADISCUS Chevr. 9
clavata Gorh. 92
clavatus Chevr. 26
clavipes Gorh. 24
Clerini 23

CLEROIDES Schäff. . . . 35
cleroides Gorh. 32
cleroides Spin. 108
CLEROMORPHA Gorh. 48
CLERONOMUS Kl. 33
CLEROPIESTUS Fairm. 89
CLERUS E. Geoffr. . . . 40
clytiformis Westw. 83
clytoides Gory 91
coarctatus Kl. 32
coccinella Westw. 97
Cochinchinae Kuw. . . . 78
coerulans Fairm. 111
coerulea Kuw. 54
coerulea Dugés 93
coeruleus Thunb. 112
„ Geer. 114
coeruleus Voet 11
„ Dej. 6
Coffini White 50
cognatus Chevr. 41
collare Spin. *Pel.* 105
collaris Spin. *Till.* 11
„ Chevr. 34
„ Billb. 118
Columbiae Spin. 41
columbianus Dupont . . . 45
columbicus Spin. 36
COLYPHUS Spin. 33
commodus Kl. 42
communimacula Fairm. *Plat.* 50
„ „ *Trich.* 60
compactus Westw. 115
compressicollis Fairm. . . 52
compressicornis Kl. 8
comptus Kl. 42
concinna Gorh. *Lem.* . . . 90
concinnus Gorh. *Cler.* . . 42
concolor Gorh. 115
conferta Newm. 90
conflagrata Kl. 19
confluens Kuw. 100
„ Gorh. 105
conforme Chevr. 105
confossicollis Fairm. . . . 52
confrater Kuw. 88
confusus Newm. 36
confusus Dupont 28
congruus Newm. 27
conicicollis Gorh. 8
conjunctus Eschrch. . . . 66
Conradti Lohde 98
consanguineus Kraatz . . 66
consobrinus Fairm. 16
„ Boh. 25
constricta Blackb. 31
contaminatum Kl. 105
contractus Gorh. 42
contumax Newm. 6
convergens Kuw. 83
Cookstowni Kuw. 83
Coquereli Fairm. 18
corallinus Ménétr. 58
corallipennis Westw. . . . 90
corallipes Chevr. 51
cordifer J. Lec. 42
CORINTHISCUS F. et G. 10
CORMODES Pasc. 31
cornigera Harrer 110
coronata Gorh. 103
coronatus Fairm. 27
corticina Gorh. 92
CORYNETES Herbst. . . 114
Corynetini 111
CORYNETINUS Reitt. . 115
corynetoides Kuw. 89
CORYNETOPS Jacquel. . 114
CORYNOMMADIUS Schkl. 86
costicolle Chevr. 74
costicollis Spin. 72
costipennis Kuw. 83
coxalis Reitt. 115
crabronarius Spin. 42
crabroniformis F. 60
crassus Newm. 55
crassipedarius Dahl . . . 59
crassipes Dupont. 25
crataegi Bland*) *Cymat.*

*) An der im Catalog von Gemm. et Har. angegebenen Stelle (Pr. ent. soc. Phil. I. p. 356) nicht beschrieben. Cf. Chevr. Rev. Mag. Zool. 1874 p. 257. — Horn, Tr. Am. Ent. Soc. V. 1876 p. 231.

creber Kuw. 79
CREGYA J. Lec. 103
cribellata Fairm. 14
cribricollis Spin. 31
cribripenne Spin. 106
cribripennis Cast. 112
„ Bsd. 30
cribripennis Dej. 59
„ Dupont ... 101
cribrum Chevr. 54
crinitifasciatum Kuw... 74
crinitum Kl. 105
crinitum Dej. 107
criocerides Gorh. 34
CROBENIA Blackb. ... 116
cruciata Chevr. 92
cruciatus M'Leay 42
cruciger Foure. 28
cruentatus Chevr. 54
„ Gorh. 98
cruentatus Spin. *Op.*... 30
„ „ *Cler.*.. 47
crux Motsch. 27
cryptocerina Gorh. 92
CTENIOPACHYS Fairm. 10
ctenostomoides Westw.. 83
„ Wtrh. .. 96
cuneatus Gorh. 42
cupido Alluaud 89
cuprescens Gorh. 48
cursor Westw. 77
cursorius Westw. 36
curtipennis Newm. 95
curvipennis Dupont ... 92
cyanella Gorh. 112
cyanella Andersch. 117
cyaneomaculatum Blanch. 104
cyaneoniger Fairm. 16
cyaneopurpureus Fairm.. 27
cyanescens Kraatz 89
cyanescens J. Lec. 93
cyaneus Chevr. 42
„ J. Thoms. 22
„ Gorh. 98 98
„ F. 6
cyaneus Dej. 93
„ Lewis 98
cyanipennis Gorh. 92
„ Kl. 35
cyanopterus Spin. 98
CYCLOTOMOCERUS Kuw. 81
CYLIDROCTENUS Kraatz 32
CYLIDRUS Latr. 6
cylindrica J. Thoms. ... 24
cylindricollis Chevr. 19
„ Gorh. 92
cylindricus Westw. 77
„ Gorh. *Cler.*. 42
„ „ *Orth.*. 39
„ „ *Omm.*. 83
CYLISTUS Kl. 97
CYMATODERA Gr. ... 18
cyprius Abeille 64

D.

Dahli Spin. 57
damicornis F. 109
DASYCEROCLERUS Kuw. 77
dasytoides Westw. 35
dauci Spin. 62
Davidis H. Deyr. 60
Darwini Pasc. 31
dealbatus Kraatz 73
debilis Sharp 96
„ Kuw. 87
decempunctatum Chevr.. 105
decorata Spin. 24
decoratus Gorh. 22
decorum Kl. 105
decussatus Kl. 42
DEDANA Fairm. 26
defunctorum Waltl. 117
defunctorum Reitt. 117
Dejeani Drege 59
Delatouchei Fairm. 74
delicatulus Boh. 42
deliciolus Gorh. 42
deliquus Reitt. 68
DENOPS Fisch.-Waldh. ! 7
densatus Fairm. 27
dentatum P. Rossi 111
denticollis Spin. 42
dentipennis J. Thoms. .. 24
depauperata Gorh. 19

depressa Kuw. 78
depressus Chevr. 27
depressus Dupont 50
DERESTENUS Chevr... 33
DEREUTES Chevr. 71
DERMESTOIDES J. C. Schäff. 111
dermestoides Kl. 49
dermestoides Pill. et Mitt. 116
Desbrochersi Reitt. 115
despectus Gorh. 95
dezocolletoides Kuw. 33
dia Gorh. 90
dichroa J. Lec. 104
„ Lewis 97
dichrous Boh. 42
difficilis Gorh. 98
difficilis J. Lec. 93
„ Eschrch. 64
difforme Gorh. 105
digraphis Fairm. 14
dilatata Dupont 102
dilatatum Chevr. 105
dilatipennis Reitt. 60
dilatum Kuw. 74
dimidiata Chevr. 72
„ Germ. 19
dimidiatipennis Spin. ... 100
„ Schklg. . 83
„ Chevr. . . 72
dimidiatus Cast. 27
„ Kl. 81
„ Kraatz 82
dimidiatus Chevr. 80
„ Buq. 36
„ Spin. 99
DINOPS auct. 7
DIPLOCLADUS Fairm.. 10
DIPLOPHORUS Fairm.. 10
discoidalis Fairm. 11
„ Chevr. 19
discoidea J. Lec. *Leb*... 113
„ „ *Hyd*... 92
discoideus Perr. 6
discolor Gorh. 98
„ Kl. 113
discophorus Boh. 32
discrepans Gorh. 105
disjuncta Gorh. 100
dislocatus Say 87
dispar Fairm. 16
„ Kuw. *Ten.* 98
„ „ *Stigm.* 74
disparipes Chevr. 70
distinctus Spin. 42
„ White. 11
„ Kuw. 79
„ Chevr. *Der.* .. 34
distinctus Chevr. *Cler.*. 41
„ Dej. 61
distortus Gorh. 9
distrophus Kl. 87
divergens Kuw. 82
diversiventris Fairm. ... 14
divisa Chevr. 100
divisicollis Fairm. 14
divisum Gorh. 74
dohertyanus Gorh. *Call.*. 22
„ „ *Ten.*. 98
Dohertyi Kuw. 83
Dohrni Woll. 33
DOLICHOPSIS Gorh. .. 112
domesticus Sturm 27
doreyanus Gorh. 98
Doriae Baudi 65
dorsalis Kuw. 79
„ Broun 108
„ H. Luc. 27
„ J. Thoms. 22
dorsiger Westw. 77
dorsoplagiatus Fairm. .. 27
douglasianus White ... 65
DOZOCOLLETUS Chevr. 32
Dregei Spin. 27
„ Perr. 30
„ Chevr. 60
dubius F. 36
dubius Spin. 44
Dugesi Gorh. 100
dulcis Westw. 22
dulcis Ledoux 110
duplicatus Kuw. 77
Duponti Spin. *Pyt.* 103
„ „ *Plat.* 102

duodecimmaculatus Kl. . . 87
duodecimpunctatum Kl. . 105
duodecimpunctatus Spin. 87
DUPONTIELLA Spin. . . 8
dux Westw. 11

E.

ebenina Fairm. 14
EBURIFERA Spin. 54
EBURIPHORA Spin. . . . 54
eburneocincta Spin. 72
eburneocinctus Gorh. . . . 27
Edwardsii Horn 53
egenum Gorh. 74
elaphroides Westw. 77
ELASMOCERUS J. Lec. 9
ELEALE Newm. 70
electa Pasc. 109
elegans Er. 11
„ Horn 104
„ Gorh. 22
„ Spin. *Sten.* 16
elegans Spin. *Trich.* . . . 59
„ Roth. 11
elegantulus Gemm. 11
elegantulus Dupont 61
ELLIPOTOMA Spin. . . . 96
elongata Gorh. 90
elongatula M'Leay 70
elongatus Spin. 50
„ L. 11
emarginata Chevr. 21
emeritus Péring. 8
EMMEPUS Motsch. . . . 95
encaustum Gorh. 74
Enopliini 97
ENOPLIOIDES Fairm. . 111
enoplioides Spin. 101
ENOPLIUM Latr. 111
ephippiatus Gorh. 40
ephippiger White 27
„ Chevr. 60
ephippium Bsd. 53
EPICLINES Chevr. 71
EPIPHLOEUS Spin. . . . 87
episcopalis Spin. 51
EPITELES Newm. 6

equestris Boh. 42
errans Gorh. 44
„ Melsh. 117
erratus Champenois 68
Erichsoni Rosenh. 113
ERYMANTHUS Kl. . . . 56
erythrocephalus Gorh. . . 87
erythrocephalus Winthem. 36
erythrodera Spin. 113
erythrogaster Spin. 48
erythropterus Kl. 42
erythropus Kl. 42
erythrus Kuw. 23
Escherichi Reitt. 60
Escherichi Kraatz 66
eubrioides Westw. 97
EUCYMATODERA Schklg. 18
EUMEDE Pasc. 91
euphorbiae Woll. 33
EUPLACOCERUS Kraatz 82
EUPOCUS Ill. 26
EURYCRANUS Blanch. . 71
EURYMANTHUS Quedf. . 56
EURYMETOPUM Blanch. 71
EVENUS Cast. 89
excavata Westw. 70
exilis Westw. 90
eximius Kuw. 79
„ White 36
„ Per. 54
„ Mannerh. 42
extraneum Gorh. 105
eyrensis Blackb. 116

F.

faber Chevr. 41
fallax Kuw. 83
fallax Horn 19
„ Chevr. 29
„ Eschrch. 64
fasciata Blackb. 30
„ M'Leay 70
„ Kirsch 25
„ J. Lec. 103
fasciata Buq. 102
fasciatellus Spin. 52
fasciatoventris Chevr. . . . 77

fasciatus Kl. 87
„ Kuw. 83
„ Cast. 7
„ Kraatz 79
fasciatus E. Geoffr. . . . 73
„ Curt. 53
„ Foure. 13
„ Spin. 6
fasciculatum Schreib. . . . 53
fasciculatum Kl. 104
fascifera J. Lec. 19
fasciicollis Fairm. 16
fasciipes Westw. 83
fasciolatus Chevr. 36
fastigiatus Kl. 16
fastuosus Fairm. 27
fatuus Newm. 111
faustus Gorh. 22
favarius Ill. 61
favarius Brullé 61
Feae Gorh. *Call.* 22
„ „ *Orthr.* 39
Felderi Kuw. 84
felix Gorh. 42
femoralis Chevr. 92
„ Gorh. *Omm.* . . 83
„ „ *Cler.* . . 42
„ Kirsch 24
„ Kuw. 77
femoralis Westw. 27
„ Zett. 38
Ferreti Reiche 27
ferrugineus Boh. 8
fervidus Westw. 77
festiva Westw. 90
festivus Gorh. *Call.* 22
„ „ *Cler.* . . . 42
filicorne Chevr. 74
filiformis Gorh. 90
„ Cast. 89
filifrons Gorh. 83
filiola Chevr. 113
fimbriolatum Chevr. 105
fimetarius Woll. 115
Fischeri Spin. 36
fissicollis Fairm. 12
flabellatus Kolbe 10
flabellicornis Fairm. 12
flammeus Gorh. 34
flavangulus Kraatz 98
flaveolata Dupont 103
flaveseens Chevr. 77
flavicollis Gorh. *Ten.* . . . 98
„ „ *Pyt.* . . . 103
flavicornis Boh. 70
flavicornis Ziegl. 29
„ Chevr. 58
„ Germ. 58
flavifemorata Gorh. 92
flavilabris Kuw. 16
flavioculatus Kuw. 79
flavipennis Kraatz 95
flavipes Motsch. 96
„ Schklg. 84
flavipes Dahl 117
flavocinctus Spin. 62
flavocinctus Chevr. 64
flavofasciata J. Thoms. . . 14
flavoguttata Chevr. 24
flavolimbatum Spin. 105
flavolineata Westw. 90
flavomarginatum Chevr. . 105
flavonotatus Boh. 25
flavosignatus Spin. 42
flavovaria Westw. 90
flavum Dupont 105
flexuosa Gorh. 19
floccosus Schklg. 27
floralis Gorh. 34
formicarius L. 36
formicarius Gyll. 37
formicarius minor Sulz. . 13
formicaroides Schrank . . 73
formosus Boh. 8
foveicollis Chevr. 27
„ M'Leay 51
„ Germ. 30
foveicollis Desbr. 115
„ Abeille 26
foveolatus Spin. 51
frater Kraatz 62
frater Reitt. 117
frenata Er. 101
frequens Kuw. 79

frigida Chevr. 72
Frivaldskyi Reitt. 67
frontale Kuw. 105
frontalis Fairm. 98
„ Gorh. 75
„ Chevr. 72
frontalis Wtrh. 17
„ Kl. 30
fronticosta Kuw. 101
fryana Gorh. 101
Fryi Gorh. 97
fugax Kl. 105
fulgens Chevr. 71
fulgidicollis Desbr. 115
fulvescens Westw. 97
„ Chevr. 14
fulvicolle Chevr. 105
fulvicorne H. Luc. 105
fulvipalpis Broun 108
fulvipennis Schklg. 92
fulvipes Blanch. 72
fulvoarcuatus Fairm. . . . 16
fulvoplagiatus Fairm. . . . 12
fulvus Linell 81
„ Kraatz *Parad.* . . . 87
„ „ *Liss.* 52
„ Schklg. 79
„ Quedf. 42
fumigata Gorh. 101
fumipes Kuw. 84
funebris Fairm. 110
funebris Chevr. 94
„ Spin. 30
funesta Gorh. 101
funestus Chevr. 56
furcata Gorh. 92
fusca Steinh. 116
fuscicornis Spin. 64
fuscipennis Gorh. 98
„ Fairm. 118
fuscofasciatus Geer. . . . 28
fuscula J. Lec. 19
fusiformis Woll. 32

G.

gabonicum J. Thoms. . . . 74
Gabonis Kuw. 76
gagates Montrz. 7
galbula Reitt. 62
gallerucoides Spin. 106
gambiensis Cast. 42
Ganglbaueri Eschreh. . . . 62
GASTROCENTRUM Gorh. 13
gaudens Gorh. 42
Gayi Chevr. 72
Gayi Spin. 72
gemma Ancey 62
gemmatus Kl. 56
„ Kuw. 81
geniculata Chevr. 19
geniculatum Kl. 106
geniculatus Fairm. *Liss.* 52
„ „ *Sten.* 16
„ Gorh. 40
„ Kl. 115
geoffryanus Laich. 114
georgianus Chevr. 58
germanus Chevr. 27
Gestroi Schklg. 79
gibberosa Fairm. 14
gibbifer Chevr. 41
gigantea Horn 20
„ Dej. 20
gigas Cast. 28
Gilberti White 74
Girodi Chevr. 49
glabra Champoll. 116
Gorhami Schklg. 90
„ n. n. 106
Goryi Cast. 102
gracilentus Fairm. 16
gracilis Kirsch 19
„ White 9
„ Boh. 42
„ Gorh. *Call.* 22
„ „ *Ol.* 54
„ „ *Der.* 34
„ Schklg. *Lem.* . . . 90
„ „ *Omm.* . . 84
grandis Gorh. 20
„ Stierl. 28
graniger Quedf. 79
granulosum Westw. 74
gratiosus Gorh. 22

griseocaudatus Fairm. .. 16
griseofasciatus Kuw. ... 79
griseopilosus Dupont ... 44
griseoplagiatus Kuw. ... 79
griseovirescens Kuw. ... 84
grossa Gorh. 20
Guatemalae Gorh. 93
guatemalensis Gorh..... 42
Guerini White 25
guinensis Kuw. 79
gulo Parr. 60
guttifer Reitt. 119
guttigera Wtrh. 55
guttulus White..... 43
guyanense Chevr..... 106
GYPONYX Gorh..... 39

H.

Haagi Chevr. 35
habessinicus Roth 27
HADROSTIGMATIUM
Kraatz 81
haematica Gorh..... 93
hamata J. Lec. 93
Hanetii Petit 12
haplocnemodes Gorh.... 112
Harterti Kuw. 84
hartwegianus White ... 65
Hauseri Eschrch..... 62
Hauseri Kraatz, Reitt... 68
helopioides Cast. 106
helvolum Dalman..... 106
HEMITRACHYS Gorh.. 73
herbacea Chevr..... 70
herbacea Hombr. et Jacquel. 71
herbea Chevr..... 70
heros Sturm..... 31
Heydeni Eschrch..... 62
hieroglyphicus Gorh. ... 43
higonius Lewis..... 98
hilaris Westw..... 12
„ Newm. 90
hilaris Sharp 55
Hilleri Har. 98
hindostanus Chevr..... 9
hirta Blackb. 30
hirtulum Kl..... 106
hispanicus Dupont.... 61
hispanus Chevr..... 62
histrica Gorh. 101
histrio Gorh. 101
histrio Dej. 46
Hoegei Gorh. *Cler.* 43
„ „ *Cym.* 20
holosericeus White 42
honestum Newm..... 53
Hopei Gr..... 20
Hopfneri Spin..... 42
HOPLOCLERUS White 89
horridus Westw..... 56
hottentotta Kuw..... 18
Humboldti Kuw. 79
humerale Spin. *Pel.*.... 108
humeralis Spin. *Epiphl.*. 87
„ Horn 103
„ Schklg. 12
„ Say 93
humeralis Chevr..... 78
„ Kraatz..... 63
„ Dej..... 65
humericallosus Kuw. ... 17
hyalinus Sturm 11
hybrida Chevr..... 43
hybridus Baudi..... 118
HYDNOCERA Newm... 92
Hydnocerini 89
hydnoceroides Gorh. ... 22
HYDNOCERUS Westw.. 92
hydropica Dupont..... 104
hypocaustus Gorh..... 28
hypocrita Chevr. *Prioc.*. 24
hypocrita Chevr. *Trich.*. 64

I.

ibidioides Spin. 20
ICHNEA Cast..... 100
ichneumoneus F. 43
ichneumonoides Spin.... 8
ichnoides Chevr. 110
idoneus Newm. 54
ignavus Westw..... 77
ignea Broun 108
ignobile Gorh. 74
illaesicollis Kraatz 98

illepidus Wlk. 61
illustris Horn 63
illustris Stev.. Kl. 69
„ Spin. 61
imitator Schklg. 80
imitator Reitt. 63
immarginatus Chevr. . . . 43
immarginatus Kraatz. . . 67
imperialis Gorh. 51
imperialis Dupont 43
implicata Chevr. 72
impressa Gorh. 93
impressicolle Chevr. . . . 74
impressicollis Gorh. . . . 101
impressidorsus Kuw. . . . 81
impressipennis Fairm. . . 16
impressus Fairm. 16
„ Spin. 37
„ Kuw. 84
impunctata Kuw. 54
impurus Boh. 28
inaequalicollis Boh. . . . 43
inaequalis Reitt. 26
inanis Germ. 40
incerta Gorh. 101
incertus Kuw. 84
„ M'Leay 28
„ Gorh. 98
incertus J. Lec. 44
inclita Wtrh. 54
inconspicua Blackb. . . . 31
inconspicuum Gorh. . . . 74
inconstans Gorh. 43
indagator Chevr. 43
indicus F. 37
„ Cast. 84
inermis Eschrch. 63
infuscata Chevr. 72
inornata Say 20
inscriptum Gorh. *Pel.* . . 106
„ „ *Stigm.*. 74
insidiosus Gorh. 43
insigne Chevr. 106
insignicornis F. et G. . . 10
insignis Stev. 61
insolatus Pasc. 22
instabilis Newm. 51
insulare Gorh. 106
integra Blackb. 30
interceptus Spin. 34
intermedius Schklg. . . . 7
interrupta Gorh. 90
interruptus Kl. *Cler.* . . . 43
interruptus Kl. *Phloeoc.* 25
„ Meg. 59
„ J. Thoms. . . 59
„ Kraatz 57, 58, 67
intricata Kl. 70
„ Gorh. 93
„ Blackb. 38
irkutensis Laxm. 63
irregularis Westw. 37
irritans Kuw. 80
irroratum Gorh. 106
irroratus Kuw. 80
ischion Chevr. 93
ISOCLERUS Lewis 49
ISOLEMIDIA Gorh. . . . 91

J.

jactans Reitt. 60
javana Spin. 32
javanica Gorh. 32
javanus Gorh. 98
„ Kuw. 84
javanus Dej. 84
janthina J. Lec. 113
Joannisi Petit. 14
JODAMUS Cast. 14
jodinum Gorh. 74
Jordani Kuw. *Omm.* . . . 84
„ „ *Than.* . . . 37
jucundus Kl. 47
„ Reitt. 68
juncicola Abeille 96

K.

kamelianus White 84
karenicus Gorh. 118
Kelecsenyi Gebien 116
Kindermanni Chevr. . . . 63
Kirbyi Gr. 106
Klugi Kuw. 54
„ J. Thoms. 24

Klugi Gorh. 106
„ Kraatz 63
Kolbei Lohde 98
Konowi Hoffmann 116
KORYNETES Herbst ... 114
Kraatzi Reitt. 63
„ Lohde 98
kulabensis Reitt. 60
Kuwerti Hintz 25
„ Lohde 101
Kuwerti Reitt. 67

L.

labiata Gorh. 90
laciniatus Schklg. 84
Lacordairei Spin. 43
„ J. Thoms. .. 50
LACORDARIUS Kuw. . 23
laeta Spin. 20
laetipes Reitt. 37
laetus Chevr. 51
„ Kl. 43
laetus J. Lec. 12
laevicollis Blackb. 30
„ Wtrh. 54
laevigatus Spin. 44
laevis Wtrh. *Liss.* 52
„ „ *Nat.* 30
laevium M'Leay 74
Lafertei Chevr. 62
laminatus Chevr. 63
lampyroides Spin. 106
lanata Chevr. 71
lanceolatus Kuw. 84
Landbecki Phil. 37
Landkuki Chevr. 37
laniger Schklg. 9
Laplacei Cast. 31
Laportei Spin. 43
LARICOBIUS Rosenh. .. 112
LASIODERA Gr. 104
lata Wtrh. 31
latecincta Chevr. 70
latecinctus J. Lec. 45
latefasciata Gorh. 70
latefasciatus Kraatz 62
lateralis Chevr. 34
lateralis J. Thoms. 24
„ Gorh. 93
„ Kl. 101
„ Schklg. 39
laterifoveatum Kuw. ... 75
laterinotatus Kraatz 43
latesellata Fairm. 13
latesignatus Gorh. 22
laticinctus White 43
laticornis Say 101
latifascia Kuw. 84
latifasciatus Spin. 61
latifrons Kuw. 84
„ Gorh. 22
latus Chevr. 37
Leai Blackb. 31
LEBASIELLA Spin. ... 113
Lelieuri Petit 25
LEMIDIA Spin. 89
lemoides Pasc. 51
leoparda Blackb. 90
lepida Pasc. 71
„ Kl. *Orth.* 110
lepidus Kl. *Cler.* 43
„ Wlk. 64
lepidus Brullé 60
Leprieuri Buq. 24
LEPTOCLERUS Kraatz 21
Lesueuri Dej. 26
„ Dupont 47
leucaspis Germ. 71
leucippus Reitt. 60
leucochile Chevr. 78
leucocoelum Chevr. 75
leucomelas Chevr. 43
leucophaea Kl. 103
leucospideus Ol. 64
Lewisi Lohde 98
Lewisii Kiesw. 12
liberatum Cast. 106
lignicolor Fairm. 28
limbata Spin. 94
limbatus Gorh. 34
limbipennis Chevr. 113
linealba Chevr. 80
lineaefrons Kuw. 84
lineare Gorh. *Stigm.* 75

linearis Gorh. *Apol.* 109
lineatocollis Cast. 98
lineatocollis Spin. 95
„ Chevr. 113
lineolatum Gorh. 106
LIOSTYLUS Fairm. . . . 18
LISSAULICUS Wtrh. . . 52
liturata Gorh. 20
lituratum Kirby 106
lituratus Costa 113
livens Boh. 118
livida Kl. 93
lividipes Fairm. *Sten.* . . . 16
„ „ *Omm.* . . 84
„ Chevr. *Hyd.* . . . 93
„ „ *Epiphl.* . . 87
lividum Er. 106
lividum Gorh. 106
longa J. Lec. 93
longepunctatus Fairm. . . 16
longicollis D. Ziegl. 93
„ Blackb. 31
longicollis Spin. 21
„ Fisch.-Waldh.! 7
longicornis J. Lec. 20
longipalpe Chevr. 75
longipennis Fairm. 54
„ Westw. 9
longipes Sharp 96
longipilis Fairm. 28
longissimus Abeille 119
longula Sharp 108
„ Spin. 72
longulus Kl. 17
Louveli Spin. 14
luctuosum Spin. 106
luctuosus Dej. 45
ludicrus Boh. 43
lugubris Blackb. 31
„ Er. 43
„ Gorh. 95
lunatus Spin. 43
lunulata Gorh. 20
luridipennis Chevr. 72
luridum Gorh. 106
luridus Spin. 118
luscus Kl. 43
lyciformis Chevr. 102
lycoides Spin. *Plat.* 102
„ Cast. 101
lycoides Spin. *Ichn.* . . . 101
LYCTOSOMA Lewis . . . 49
lymexylonoides Dupont. 101

M.

MACROTELUS Kl. 9
maculata Schklg. 78
„ Blanch. 72
„ Wtrh. 97
maculata Ziegl. 24
maculiceps Kuw. 84
„ Kraatz 98
maculiceps Kraatz 98
maculicollis Spin. 43
„ Lewis 98
„ Gorh. 90
„ Fairm. 15
„ J. Lec. 113
maculicollis Kraatz 98
maculipennis Chevr. . . . 72
maculosus Kuw. 84
maculosum Gorh. 106
madagascariensis Dej. . 50
madurensis Gorh. 39
Malaiorum Kuw. 84
malevolus Kuw. 80
malitiosus Kuw. 80
malthinus Newm. 90
Marchiae Gmel. 11
marginata Gorh. *Hyd.* . . 93
marginata „ „ . . 94
„ Dej. 103
marginatum Say 107
marginatus Schklg. 84
marginatus Gorh. *Der.* . 34
marginella Chevr. 113
marginella Kl. 102
marginellus Spin. 87
marginicollis Schklg. . . . 84
„ Chevr. 24
marginipenne Chevr. . . . 106
marginipennis Spin. . . . 103
„ Gestro . . . 99
marginipes Chevr. 88

marmorata Kl. *Cym.* . . . 20
„ Kuw. 78
marmorata Spin. 21
marmoratus Chevr. 39
„ Kl. *Gyp.* . . . 39
marmoreus Fairm. 28
maroccanus Kraatz . . . 69
Martini Fairm. 119
Mastersi M'Leay *Nat.* . . 31
„ „ *Tars.* . 52
„ „ *Stigm.* . 75
„ „ *Cler.* . . 43
MATHESIS Wtrh. 55
maximus Eschrch. 119
Mechowi Quedf. 82
medianus Westw. 40
mediofasciatus Westw. . . 84
mediozonatus Fairm. . . . 25
megacephala Chevr. 20
megacephalus Spin. 7
megascelisoides Dupont. 92
megatomus Spin. 9
melanocephalus Gorh. . . 43
melanocephalus Chevr. . 37
melaleucus Fairm. 16
melanocrossus Fairm. . . . 16
melanura Kl. 101
melanurus Kuw. 56
„ Gorh. 98
melazona Chevr. 20
mellinipes Chevr. 51
mendax Kuw. 73
meridanus Chevr. 43
meridionalis Chevr. . . . 43
Merkeli Horn 87
METABASIS Gorh. 40
METADEMIUS Schklg. . 31
metallescens Gorh. 103
metallicus Murray 38
metallinus Fairm. 50
metalloideum Dupont. . . 104
metasternalis Reitt. 57
mexicana J. Thoms. *Plat.* 102
„ „ *Ichn.* 101
mexicanus Cast. 43
micans Gorh. 107
MICROCLERUS Woll. . . 33
MICROPTERUS Chevr. . 33
MICROSTIGMATIUM
Kraatz 76
miersiana White 24
miletus Cast. 21
militaris Chevr. 103
mimica Gorh. 101
Mimonti Boield. 29
mindanaonicus Gorh. . . . 98
miniaceus Blanch. 47
miniatus Spin. 44
minimus Kraatz. 66
minor Fairm. 17
minuta J. Thoms. 24
minutus Schklg. 84
„ Blanch. 44
mirabilis Kuw. 18
mirandus Gorh. 22
mirus Gorh. 28
misella Boh. 15
miser Chevr. 76
mitella Gorh. 101
mitis Kl. 37
mixta J. Lec. 103
Mniszechii J. Thoms. . . . 8
modestus Phil. 37
„ Spin. 28
„ Kraatz 12
modestus Kl. 86
moerens Westw. 54
moestus Kl. 44
mollifascia Chevr. 44
mollipennis Abeille 8
mollis L. 28
monilis Melsh. 47
MONOPHYLLA Spin. . . 9
monstrosum Gorh. 53
monticola Gorh. 50
Moorei Wtrh. 98
Mouffleti Chevr. 12
morosa J. Lec. 20
morosus Chevr. 44
mortica Westw. 97
morulus Kiesw. 118
Mouhoti Gorh. 40
mozabita Chobt. 12
mucoreus Kl. 88

mucronatus Kirsch. 84
MUISCA Spin. 50
multicolor Chevr. 51
„ Fairm. 12
multipartita Fairm. 32
mumiarum Hope 116
munda Blackb. 90
murinum Kl. 107
mutabilis Chevr. *Der.* . . 34
„ Boh. 44
mutabilis Chevr. *Cler.* . . 41
mutillaecolor White 80
mutillaeformis Reitt. 73
mutillarius F. 73
mutillaroides Reitt. . . . 73
MUTILLOIDES Fairm. = POECILOMORPHA Hope*)
MYOPOCERA Schklg. . . 102
myops Dej. 41
myrmecodes Hflsg. 13
MYRMECOMAEA Fairm. 13
mysticus Gorh. 22
„ Kl. 44
„ Boh. 115

N.

natalensis Westw. 80
„ Boh. 44
NATALIS Cast. 30
nebulifer Westw. 80
nebulosus Chevr. 88
„ Spin. *Astigm.* . 76
nebulosus Spin. *Cler.* . . 44
„ Kl. 77
NECROBIA Latr. 116
NECROBINUS Reitt. . . . 117
necrobioides Chevr. 53
neglectus Boh. 44
NEOCLERUS Lewis . . . 49
NEOHYDNUS Gorh. . . . 95
nero Spin. 50
niger Sharp 39
„ Kraatz *Cyl.* 7
nigerrimus Kuw. 110
nigra Kraatz *Char.* 104
nigratus Fairm. 17
nigratus L. Heyd. 61
nigricans Dupont 44
nigriceps Kuw. *Omm.* . . 85
„ „ *Ten.* . . . 99
„ Schklg. 118
nigricollis Kuw. 15
„ Lewis 37
nigricollis Scidlitz 38
nigricorne Dupont 108
nigricornis Kuw. 25
nigrifrons Kraatz 99
„ Chevr. 34
„ Say 44
nigrinus White 7
nigripennis J. Lec. 113
„ Buq. 101
„ Dupont 109
nigripes Say 44
nigripes White 38
nigrites Chevr. 29
nigriventre Schklg. 75
nigriventris Blanch. 44
„ J. Lec. 37
„ Gorh. 34
nigroaenea Gorh. *Hyd.* . . 93
nigroaeneum Gorh. *Pel.* . 107
nigrocinctus Kuw. 99
„ Kl. 44
nigroclavatum Chevr. . . . 107
nigrofasciatum Kuw. . . . 81
nigrogeniculatus Kuw. . 82
nigromaculatus Lewis . . 85
„ Chevr. . . 44
nigromaculatus Chevr. . . 41
nigromarginatus Kuw. . . 18
nigropiceus Kuw. 29
nigropunctatum Chevr. *Pel.* 107
nigropunctatus Chevr. *Om.* 84
nigrosignatum Spin. 107
nigrosignatus Kuw. 76
nigrum Chevr. 107
nimbifer Gorh. 85
niponicus Lewis 29

*) Fairm., Notes Leyd. Mus. X. 1888 p. 271.

nitens Newm. 90
nitescens Chevr. 75
nitida Gorh. *Ichn.* 101
„ „ *Cym.* 20
nitidiceps Chevr. 80
nitidicollis Chevr. 93
„ Fairm. 55
nitidipes Fairm. 15
nitidus Gorh. 88
„ Chevr. 44
„ Schklg. 85
niveum Chevr. 107
niveus Gorh. 22
nobiliformis Reitt. 68
nobilis Kl. 119
nobilis Dupont. 47
„ Eschrch. . . . 68, 119
NODEPUS Gorh. 8
nodicollis Chevr. 72
„ Boh. 29
nodulifer Gorh. 41
normalis Reitt. 119
notabile Gorh. 107
notaticollis Fairm. 17
notatus Gorh. 85
„ Kl. *Cler.* 44
„ „ *Till.* 12
noticornis Kuw. 80
NOTOSTENUS Spin. . . 112
novaeguineensis Chevr. . . 85
„ Schklg. . 73
novemguttata Westw. . . 48
novemguttatus Fairm. . . 17
novempunctata Chevr. . . 48
nubica Kuw. 18
nubilus Kl. *Epiphl.* 88
„ „ *Than.* 37
nudata Spin. 72
Nutalli Kirby 65
Nutalli Say 59

O.

obeliscus Lewis 9
Oberthurii Fairm. *Cler.* . . 89
Oberthüri Fairm. *En.* . . . 111
obesulus White 55
obesus Westw. 118
obesus White 55
obliquatus Brullé 61
obliquefasciata Gorh. . . . 91
obliquefasciatus Chevr. . 45
obliquevittis Chevr. 44
oblita Horn 20
oblongus Kuw. 80
„ Chevr. 32
obockianum Fairm. 75
obscuripenne Gorh. 75
obscura Gorh. *Hyd.* 93
„ „ *Ichn.* . . . 101
„ Newm. 71
obscuricollis Schklg. . . . 118
obscuripes Kuw. 55
obscuripes Pic 117
obscurus Westw. 27
„ Kl. 29
„ Phil. 37
„ Kuw. 88
obscurus Kraatz 80
obsoletum Blanch. 105
obsoletus Chevr. 37
„ J. Thoms. 17
occidentalis Gorh. 12
ocellatus Dugès 45
ochraceus Schklg. 99
ochropus Kl. 112
ochrurus Chevr. 51
ocreatus Horn 44
octomaculatus Villers. . . 65
octonotatum Gorh. 107
octopunctatus F. 65
oculata Say 103
oculatus Spin. 46
oculicollis Fairm. 10
OLESTERUS Spin. 54
olivacea Gorh. 93
olivaceus Westw. 85
Olivieri Chevr. 65
Olivieri Kl. 63
„ Spin. 68
omadioides Gorh. 75
OMADIUS Cast. 82
OMMADIUS Gorh. 82
omogera Horn 93
omoplatarum Chevr. 85

omoplatus Dupont 58
onustum Say 107
opaca Kl. 102
opacula Broun 109
OPERCULIPHORUS Kuw. 77
OPETIOPALPUS Spin.. 117
OPETIOPSELAPHUS Gemm. et Har..... 117
opifex Gorh. 45
OPILO Latr. 26
opiloides Pasc. 109
OPILUS Schönh. 26
optabile Gorh. 107
orangica Kuw. 18
orbatus Kuw. 80
ornaticollis J. Lec. 47
ornatipennis Chevr. 72
ornatulus Lewis 49
ornatum Kl. 107
ornatus Gorh. 22
„ Phil. 37
„ Say 65
„ Spin. *Epiphl.* 88
ornatus Spin. *Cler.* 42
ORTHOPLEURA Spin.. 109
orthopleuridus J. Thoms. 34
ORTHOPLEUROIDES Kuw. 110
ORTHRIUS Gorh. 39
ovatus Spin. 115
ovipennis J. Lec. 20
OXYSTIGMATIUM Kraatz 76

P.

PACHYSCELIS Hope .. 56
Paivae Woll. 45
palaestinus Pic 12
PALLENIS Cast. 14
pallens Blanch. 72
„ J. Thoms. 24
pallicolor Fairm. 25
pallicornis Spin. 114
pallidipennis Chevr. 20
„ Bielz 12
„ Pic 96
palliditarsis Chevr. 85
pallidiventre Gorh. 75
pallidopictus Fairm. 50
pallidus Ol. 29
„ Gorh. 22
pallifrons Schklg. 85
pallipennis Say 93
pallipes Chevr. *Das.* 78
„ „ *Cyl.* 6
„ Gorh. *Hyd.* 93
„ „ *Than.* 37
„ M'Leay 112
„ Kraatz 95
„ Kl. 113
panamensis Gorh. 102
pannonicus Ziegl. 59
pantherinus Chevr. 87
pantomelas Bsd. 51
papua Kuw. 85
PARADOXOCERUS Kraatz 87
paraensis Chevr. 45
parallela Gorh. 20
parallelum Lewis 49
parallelus Kuw. 78
„ Fairm. et Germ. 37
PARAPYLUS Blackb... 111
PARATILLUS Gorh. .. 114
PARMIUS Sharp 96
parryanus Westw. 10
„ Gorh. 99
parviceps Gorh. 85
parvulus Blackb. 51
parvum Kraatz 76
Pascoei Gorh. 29
Passerini Spin. 112
patricia Kl. 55
pauper Gorh. 13
PAUPRIS Sharp 96
pectinicornis Kl. 10
„ Abeille 12
pectoralis Kl. 114
„ Kraatz 7
„ Schklg. *Chlor.* 78
„ „ *Call.* . 22
„ Westw. 91
pectoralis Sturm 38
pedalis J. Lec. 93
pedator Fairm. 17

PELONIDES Kuw. 110
pelonioides Gorh. 100
PELONIUM Spin. 104
penicillatus Schklg. 31
„ Duviv. 15
peninsularis Horn 65
pennsylvanica Chevr. . . 109
percomptum Gorh. 107
PERILYPUS Spin. 13
Perroti Fairm. *Opil.* . . . 29
„ „ *Myrm.* . . 13
persicus Kraatz 65
persimilis Gorh. 99
personatus Arag. 7
pexicollis Fairm. 115
PEZOPORUS Kl. 32
PHAEOCYCLOTOMUS
Kuw. 79
phaleratus Kl. 45
phedinus Spin. 61
PHILYRA Cast. 104
Philippinarum Gorh. . . . 75
„ Chevr. . . . 99
PHILOCALUS Kl. 8
PHLOEOCOPUS Spin. 25
PHLOGISTUS Gorh. . . . 50
PHLOIOCOPUS Guér. . . 25
PHONIUS Chevr. 35
photinoides Chevr. 110
Phyllobaenini 87
PHYLLOBAENUS Spin. 87
PHYMATOPHAEA Pasc. 108
piceocinctus Kraatz 80
picipennis Westw. 53
piciventre Chevr. 107
picta White 91
„ Broun 109
pictidorsis Fairm. 15
pictipenne Gorh. 107
pictipennis Kuw. 76
„ Kraatz 80
pictipes Blackb. 91
„ Chevr. 85
pictus Lewis 49
„ Cast. 99
„ Gorh. *Call.* 22
„ „ *Cler.* 45
pictus Spin. 35
piger Kuw. 78
Pilatei Chevr. 45
pilifera Reitt. 117
pilosa Gorh. 91
pilosella J. Lec. 20
piloscllum Kiesw., Gorh. 75
pilosum Forst. 107
pilosum Kl. 106
PILUS Chevr. 111
pinguis Westw. 116
PLACOCERUS Kl. 81
plagiatus Gorh. 45
„ Fairm. 8
planatus Cast. 50
planicollis Chevr. 85
planipennis Blackb. 31
planonotatus Cast. 45
PLATYCLERUS Spin. . 50
PLATYNOPTERA Chevr. 102
PLATYNOPTERA Lacord. 103
pleuralis Fairm. 15
plicata Fairm. 15
PLOCAMOCERA Spin. . 88
plumbea Gorh. *Lem.* . . . 91
„ „ *Ichn.* . . . 102
„ „ *Poec.* . . . 35
plutus Chevr. 51
podagricus Chevr. 62
POECILOCHROA Chevr. 35
politus Schklg. 99
POLYCAON Cast. 69
pondycherianus Dupont. 49
porcata F. 31
porcata Spin. 31
posticalis West. 45
„ Gorh. 85
posticum Kl. 107
praeusta Kl. 102
praeustum Spin. 106
praeustus Chevr. 29
„ Cast. 99
prasina Spin. 72
„ Kuw. 78
prasinatus Lewis 22
prasinus Westw. 85
pretiosus Gorh. *Call.* . . . 22

pretiosus Gorh. *Phil.* . . . 8
„ Kuw. 10
princeps Gorh. 88
principale Dupont 106
Prinsepi White 10
PRIOCERA Kirby 24
PRIOCERA Say 18
prioceroides J. Thoms. . . . 85
PRIONOPHORUS Blanch. 100
prolixa Kl. *Cym.* 20
prolixus Kl. *Omm.* 84
propinquus Schklg. *Omm.* 85
„ „ *Call.* 23
PROSYMNUS Cast. 112
proteus Spin. 72
proxima Chevr. 24
PSEUDACHLAMYS Duviv. 15
PSEUDOCLEROPS Jacquel. 73
PSEUDOCLERUS Jacquel. 35
PSEUDOPALLENIS Kuw. 17
PSEUDOPILUS Kuw. . . 17
PTYCHOPTERUS Kl. . . . 81
puberulus Boh. 32
pubescens J. Lec. 94
pubescens Cast. 12
„ Spin. 101
puellus Gorh. 45
pulchella Gorh. *Hyd.* . . . 94
„ „ *Isol.* . . . 91
„ Blackb. 91
pulchellum White 107
pulchellum Spin. 106
pulchellus Gorh. *Call.* . . 23
„ Kl. *Cler.* 45
pulchellus Kl. *Sten.* 16
pulcher M'Leay 52
pulcher White 29
pulcherrimus Gorh. 88
„ Schklg. . . . 85
pulcherrimus Eschreh. . . 67
pulchra Newm. 71
pulverosus Chevr. 23
punctata J. Lec. 20
punctata Spin. 95
„ Gory 31
punctatissima Chevr. . . . 110
punctatostriatum Dupont 105
punctatus Gorh. 88
punctatus Stev. 61
„ Cast. 112
puncticollis Bland. 20
„ Spin. 72
„ Kraatz 99
punctipennis Boh. 89
„ Germ. 31
„ Chevr. 29
purpurea Gorh. 110
purpureoniger Murray . . 56
purpureus Sturm 41
purpuricollis Horn 20
pusilla Cast. 96
„ Kirby 119
pusillum Gorh. 75
pusillus Kl. *Cler.* 45
„ „ *Cor.* 115
pustulata Spin. 24
pustulifera Westw. 109
pustulosus Quedf. 56
pygmaea Meg. 117
pygmaeus Blackb. 112
PYLUS Newm. 111
PYRRHOSTIGMATIUM Kraatz 76
PYTICERA Spin. 103
PYTICEROIDES Kuw. . 103

Q.

quadra Marsh. 117
quadraticollis Spin. 110
quadriarcuatus Kuw. . . . 18
quadribullata Fairm. 55
quadricostatum Chevr. . . 75
quadrifasciatum Sturm . 108
quadrifasciolata Chevr. . . 72
quadrigibbosa J. Thoms. 24
quadriguttatus Ol. 45
„ Adams . . . 66
quadriguttulus Kraatz . . 64
quadriimpressus Fairm. . 118
quadrilineata Chevr. *Hyd.* 94
quadrilineatus Chevr. *Der.* 34
quadrilineolatus Kraatz. 119
quadrimaculata Chevr. . . 114

quadrimaculata Dej. . . . 93
quadrimaculatus Schall. . 48
quadrimaculatus Eschrch. 67
„ Kraatz 62, 65
quadrinodosus Chevr. . . . 45
quadrinotatum Chevr. *Pel.* 107
„ Hald. 111
quadrinotatus Chevr. *Cler.* 45
quadrioculatus Boh. 45
quadriplagiatum Kuw. . . . 107
quadripunctata Kuw. . . . 55
quadripunctatus Say . . . 110
quadripunctatus Friv. . . 66
quadripustulatus Brullé . 66
quadrisignata Kuw. 15
quadrisignatum Spin. . . . 107
quadrisignatus Say 45
quadristigma Chevr. 88
quattuordecimmaculatus
Chevr., Kuw. 88
quinquemaculatus Gorh. . 49

R.

radulifer Gorh. 85
Raffrayi Fairm. *Plat.* . . . 50
„ „ *Myrm.* . . 14
ramicornis Perty 104
ramosus Schklg. 85
rectilinea Reitt. 66
rectitaeniatus Kuw. . . . 85
recurvatus Gorh. 45
regalis Dupont 20
Reichei Muls 66
„ Spin. *Apol.* 109
„ „ *El.* 71
„ „ *Serr.* 32
Reichei Spin. *Eb.* 54
„ „ *Prioc.* . . . 24
„ „ *Scrob.* . . . 54
Reichii Reitt. 68
religiosa Chevr. 102
relucens Gorh. *Der.* 34
„ „ *Neoh.* . . . 95
repandus Horn 45
reticulata Eschz. 117
retrocincta Chevr. 25
Revoili Fairm. 56
rhodesianus Péring. 8
RHOPALOCLERUS Fairm. 18
RHYTIDOCLERUS Kuw. 78
ridens Gorh. 107
robusta Horn 94
robustus Boh. 29
Roepstorfi Kuw. 85
roscicollis Kuw. 102
roscicollis Lacord. 101
rosmarum Knoch. 46
rosmarus Say 46
Rothschildi Kuw. 75
ruber Kuw. 52
rubida Chevr. 72
rubidus J. Lec. 113
rubricollis Kl. 118
rubricollis Guér. 12
rubripennis Chevr. 53
rubripes Dej. 46
rubriventris J. Lec. 37
rubrofasciatus Kol. 30
„ Pic. 7
rubrolimbatus Chevr. . . . 64
rudis Gerst. 29
„ Boh. 118
„ Gorh. 94
rufa Gorh. 91
rufescens Spin. 24
„ J. Lec. 45
ruficeps Kuw. 88
„ Kraatz 76
ruficeps Spin. 36
ruficolle Gorh. 107
ruficollis Cast. 46
„ Phil. 37
„ Kuw. 15
„ F. 116
„ M'Leay 99
ruficollis Herbst 11
ruficornis Westw. 29
„ Gorh. 10
ruficornis Sturm 115
ruficrus Kuw. 78
„ Schklg. 85
rufigaster Kuw. 37
rufimanus Gorh. 51
rufipennis Spin. 34

rufipennis Newm. 49
rufipes Geer 116
„ M'Leay 51
„ Kl. 107
„ Newm. 94
„ Brahm 38
„ Schklg. 35
„ Kraatz 80
rufipes Weber 112
rufitarsis Perty 25
„ Chevr. 69
rufithorax Gorh. 94
rufiventris Westw. 79
rufiventris Spin. 44
„ Chevr. 48
rufocaudatus Fairm. 17
rufodorsata Fairm. 26
rufofemoratus Kraatz ... 89
rufopiceum Kraatz 76
rufopiceus Schklg. 12
rufovillosus Kuw. 80
rufricrus Chevr. 24
rufulus Dej. 43
rufum Kraatz *Pyrrh.* 76
rufus Kraatz *Cor.* 115
„ Hintz 52
rufus Ol. 43
rugicollis Fairm. 17
„ Kuw. 85
rugifer Kuw. 80
rugipennis Ball. 115
rugosa Newm. 71
rugosus Broun 96
„ Kuw. 79
„ Wtrh. 10
rugulicollis Fairm. 15
rugulosus Henschel 11
russata Fairm. 55
rusticus Gorh. 23
rusticus Buq. 74
rutilicornis Chevr. 51
rutilus Gorh. 46
RYPARUS Spin. 112

S.

sabulosus Motsch. 118
Sahlbergi Chevr. 46
Sahlbergi Reitt. 113
SALLEA Chevr. 53
Sallei J. Thoms. 20
Salvini Gorh. 46
sanguinalis Westw. 52
sanguineosignatus Spin.. 66
sanguineosignatus Eschrch. 69
sanguineus J. Thoms. ... 8
„ Schklg. 99
„ Say 49
sanguinicollis F. 110
„ Spin. 10
sanguinipennis Chevr. ... 35
sanguinipes Chevr. 46
sanguinolentus Dej. 49
sanguinosus Chevr. 65
sansibaricus Har. 7
„ Kuw. 80
scabra J. Lec. 94
scabra Motsch. 94
scabricollis Fairm 15
scabripenne J. Lec. 111
scabripennis Spin. 115
„ Gemm. 94
scabrosus Ol. 29
scalaris Dupont. 91
scapulare Gorh. *Stigm.* .. 75
scapularis Gorh. *Hyd.* .. 94
scapularis Chevr. 114
scenicus Kl. 46
Schusteri J. Lec. 94
scoparium Kl. 107
scrobiculatus Spin. 51
SCROBIGER Kl. 54
sculptus M'Leay 51
scutellaris Panz. 118
„ Chevr. 46
scutellatum Spin. 107
scutellatus Schauf. 30
seymnoides Westw. 97
sellata Pase. 71
sellatus Westw. 39
semiaurantiaca Fairm. .. 55
semiazurea Fairm. 15
semicarinatus Chevr. ... 85
semichrysea Chevr. 71
semicostata Blackb. 31

semifasciatus Fleischer . 37
semiflava Fairm. 15
semifusca Chevr. 72
semigranosa Fairm. 15
semiluteus Chevr. 23
semimetallicus F. et G.. 46
seminiger Chevr. *Epicl.*. 72
„ Kuw. 78
seminigrum Chevr. *Pel.*. 108
semiochraceus Chevr.... 46
semiopacus Fairm. 17
semiprasina Chevr..... 72
semiruber Bedel 118
semirufa Fairm. *Pall.* .. 15
semirufum Gorh. 108
semirufus F. et G. *Than.* 38
semirufus Kuw. 56
semistriatus Spin. 115
semisuturata Fairm..... 15
semivirens Fairm..... 55
semivittatum Chevr.... 106
semperanus Gorh. 12
senegalensis Cast. *Till.*.. 12
„ „ *Cler.*. 46
senilis Koll. 62
septempunctatus Kuw... 17
sepulcralis Westw..... 46
sericans Gorh. 21
„ Westw..... 46
sericella Spin. 88
sericelloides Kuw..... 88
sericellum White 75
sericeus Hintz..... 76
„ Kl. 110
seriegranosum Chevr.... 75
serrata Newm. 93
serraticorne Villers *En.*. 111
serraticornis Villers *Till.* 13
serricornis Fairm..... 17
SERRIGER Spin. 32
seticornis Westw. 85
setiger Schklg. 80
setulosus J. Thoms..... 88
sexguttatus F. 46
sexmaculata Spin. 25
sexmaculatus Kraatz.. 65
sexnotatum Kl. 108
sexnotatus Boh. 46
„ Westw. 29
sexplagiatus Kuw..... 88
sexpunctata Cast. 24
sexpunctatum Kirsch ... 108
sexpustulatus Chevr..... 67
siamensis Gorh. 99
sigma Gorh. 46
signaticollis Spin. 34
„ Cast. 99
signatipes Kuw..... 86
signatus Kl. 46
„ Kuw. 86
„ Broun 39
signiceps Kuw. *Omm.* .. 86
„ „ *Ten.* 99
signifer Boh. 46
signum Reitt. 66
Sikorae Kuw. 86
SIKORIUS Kuw..... 86
Silbermanni Chevr..... 44
similis Kraatz *Ten.* 99
„ „ *Trich.*.... 67
„ Kuw. *Omm.* 86
similis Kuw. *Ploc.* 88
„ Schklg. 24
„ J. Thoms. 34
simius Kuw. 80
simplex Newm. 71
simplicipes Fairm. 14
simulans Blackb. 91
„ Chevr. 46
simulans Pasc. 71
simulator Fairm. 17
„ Horn 67
Sinae Chevr. 67
sinensis Gorh. 39
sipylus Kl., Eschrch.... 68
„ F. 58
„ L. 64
sirpata Horn 21
SISYNOPHORUS Lewis. 97
SISYRNOPHORUS Wtrh. 97
smaragdina Chevr..... 71
smaragdinus Kuw..... 80
„ Schklg. ... 86
„ Gorh..... 51

smaragditibialis Kuw. . . 78
smyrnensis Dupont 64
sobrina Chevr. 25
sobrinus Cast. 46
sobrius Walk. 47
socius Schklg. 86
„ Chevr. *Zen.* 56
socius Chevr. *Cler.* 47
sordida Gorh. *Hyd.* 94
sordidus Gorh. *Neoh.* 95
„ Westw. 29
soror Blackb. 91
sosius Chevr. 56
speciosa Boh. 15
speciosus Gorh. 12
„ Schklg. 86
spectabilis Kraatz 67
spectabilis Cast. 104
spectrum Dupont 86
specularis White 76
speculifrons Kuw. 75
speculum Chevr. 71
„ Kl. 88
SPERMODENOPS Abeille 8
sphegeus F. 46
spinicornis Blackb. 31
spinipenne Kraatz 76
Spinolae J. Thoms. 24
„ J. Lec. 47
„ Gemm. 72
Spinolae Germ. 108
„ Kolbe 67
SPINOLARIUS Kuw. . . 100
spinosa F. 24
SPINOZA Lewis 21
splendidus Newm. 54
„ Chevr. 51
Steinheili Chevr. 47
steniformis Kl. 94
steniformis Spin. 94
stenochioide Chevr. 108
STENOCLERUS White . 16
STENOCYLIDRUS Spin. 16
STENOMERA H. Luc.*)
STENONOTUM Gorh. . . . 112
Stevensi Kuw. 80
stictica Gorh. 24
STIGMATIDIUM Schönfeldt 73
STIGMATIUM Gr. 73
stomachodes Kuw. 80
strangulata Fairm. *Myrm.* 14
strangulatus Fairm. *Sten.* 17
„ Chevr. 10
strangulatus Kiesw. . . . 9
striaticollis Kuw. 102
striatopunctata Chevr. . . 21
striatulus Motsch. 29
strictieollis Fairm. *Liost.* 18
„ Fairm. *Sten.* 17
sturnus Kirsch 23
suavis Gorh. 23
subaenea Gorh. 91
„ Spin. 94
subanchoralis Chevr. . . . 113
subapicalis Chevr. 57
subcarinatus Kuw. 85
suberosus Kl. 26
subfasciata Gorh. *Ichn.* . 102
„ J. Lec. 94
subfasciatum Chevr. *Pel.* 108
subfasciatus Chevr. *Cler.* 46
„ Gorh. *Xen.* . 40
„ Fairm. 29
„ Westw. . . . 39
„ Kraatz 67
subfasciatus Ziegl. 27
subfuscum Gorh. 75
subnotatus Westw. 9
subscutellaris Westw. . . . 38
subsimilis White 38
„ Schklg. 99
substriata Spin. 72
substriatus Gebl. 38
„ Schklg. 86
subterraneus Chevr. 117
subtilis Gorh. 91
subtrifasciatus Sturm . . 59
subulata Gorh. 94
subviolaceus Gorh. 38
subviridis Gorh. 91

*). cf. Seidlitz, Deutschl. Ins. V. 1898 p. 803, 804.

subvittata Gorh. 94
succinctus Spin. 13
„ Kl. 9
succinctus Dej. 7
„ Chevr. 53
Sumatrae Kuw. 75
sumatranus Kraatz *Till.* . . 13
„ „ *Cyl.* . . 7
„ Schklg. 39
sumatranus Kraatz *Call.* 22
„ „ *Parat.* 114
sumatrensis Dupont . . . 84
superbum H. Luc. 106
suspectus Eschrch. 68
suturaalba Chevr. 102
suturale Spin. 108
„ Kraatz 76
suturalis Seidlitz. 68
„ Fairm. 55
„ Kl. *Hyd.* 94
„ „ *Ichn.* 102
„ Chevr. 110
„ Schklg. 102
„ Gorh. 91
suturangulus Reitt. 66
suturata Gorh. 21
syriacus Spin. 68
syriacus Eschrch. 66
„ Solier. 30
SYSTENODERES Spin. 33

T.

tabida J. Lec. 94
taeniatus Kl. 29
tantillus J. Lec. 49
tapetum Gorh. 75
TARANDOCERUS Chevr. 102, 104
tarsalis Gorh. 39
tarsatus Kl. 47
TARSOSTENUS Spin. . 52
Tasmaniae Chevr. 71
tasmanica White 91
telephoroides Pasc. 99
„ Gorh. 34
tenebrans Lacord. 28
tenebrosus Fairm. 10
tenella Kl. 94
tenellus J. Lec. 65
tenera J. Lec. 20
teneroides Gorh. 110
TENERUS Cast. 97
tenuepicta Fairm. 15
tenuestrigatus Fairm. . . . 17
tenuicollis Dupont 7
tenuiformis Spin. 96
tergocinctum Gorh. 75
terminalis Spin. 34
terminatum Blanch. 108
terminatus Say 9
terminatus Spin. 99
ternatensis Kuw. 80
„ Schklg *Orth.* 39
„ „ *Omm.* 86
terzonatus Gorh. 88
terzonatus Gorh. 88
testacea Broun 109
„ Gorh. 94
testaceipes Fairm. 17
testaceum Kl. 108
testaceum Spin. 106
testaceus Kuw. 52
tetraspilotum Chevr. 108
tetrasticta Fairm. 55
texana Bland 110
„ Gorh. 21
THALEROCNEMIS Kolbe*) 78
THANASIMODES Murray 38
thanasimoides Chevr. . . . 73
THANASIMORPHA Blackb. 38
THANASIMUS Latr. . . . 35
THANASIMUS Newm. . . 49
THANEROCLERUS Lef. 49
THANATEROCLERUS Gemm. & Har. 49

*) Novum nomen pro *Chlorocnemis* Kuw., nomen praeoccupatum propter *Chlorocnemis* de Selys-Longchamps, gen. Odonat., Bull. Acad. roy. Scie. Belg. (2) XVI. 1863 nr. 8 p. 31.

THEANO Cast. 96
THEANO Chevr. 92
Theophilei Chevr. 60
THEREUTES Har. 71
thibetanus Kraatz 67
Thomasii Petit 101
thoracica Say 109
thoracicus Ol. 47
thoracicus Dej. 118
„ Friv. 30
„ Kl. 30
Thoreyi Kuw. 81
THRIOCERA Gorh. . . . 113
Thunbergi Kl. 112
tibialis Kl. 47
„ Kuw. *Epiphl.* . . . 88
„ „ *Das.* 78
„ Kraatz 99
„ Spin. 117
tibialis Schklg. 113
„ Westw. 51
tibiichloralis Kuw. 78
TILLICERA Spin. 32
Tillini 6
TILLOCLERUS White . . 16
TILLOIDEA Cast. 11
tilloides Chevr. 30
„ Fairm. 10
TILLUS Ol. 11
titana J. Thoms. 31
togatum Chevr. 108
Togonis Kuw. 81
tomentosus Spin. *Epiphl.* 88
tomentosus Spin. *Pros.* . 112
torquatus Chevr. 47
torulentus Westw. 78
transversalis Charp. 13
transversalis Dej. 94
„ Spin. 87
„ Parr. 30
tredecimpunctatus Kuw. . 18
triangularis Perr. 31
triangularis Reitt. 67
TRICHODES Herbst . . . 56
TRICHODES Phil. 71
trichroa Gorh. 95
tricinctus Chevr. 47
tricinctus Gorh. 86
tricolor F. 30
„ Guér. 25
„ Kuw. 88
„ Cast. *Cler.* 47
„ „ *Pall.* 15
tricolor Spin. 13
Tricondylae J. Lec. 95
tricostatus Kuw. 86
trifasciatum Cast. *Pel.* . . 108
trifasciatus Cast. *Omm.* . . 86
„ Say 38
„ Schklg. 23
trifasciatus Blanch. 47
„ Sturm 59
trilineata Chevr. 109
trinodosa Chevr. 72
trinotata Kl. 25
triplagiatus Blanch. . . . 47
tristis Kl. 30
„ Spin. 72
tristis Schklg. 12
TROGODENDRON Guér. 53
trogositoides Spin. 47
tropicus Kl. 28
truncatulus Fairm. 17
truncatus Gorh. 40
truncatus J. Lec. 44
tuberculatis Gorh. 47
tuberculibase Kuw. . . . 75
tuberculicollis Wtrh. . . . 55
tuberculicollis Chevr. . . 29
tuberculifer Kuw. 81
tuberopilosa Fairm. . . . 15
tuberosus Fairm. 26
tubifer Kuw. 77
tugelanus Gorh. 68
turbata Horn 21
turkestanicus Kraatz . . . 68
turkestanicus Kraatz. . . 63
„ Reitt. 63

U.

umbellatarius Schönh. . . 69
umbellatarum Ol. 69
uncinatum A. Deyr. . . . 105
undata Spin. 21

undatus Coquer. 17
„ Schklg. 86
undulata Say *Cym.* 21
undulatus Gorh. 26
undulatus Say *Than.* . . . 37
unibalteatus Boh. 30
unicinctus Dupont 12
unicolor Chevr. 115
„ Kuw. 15
„ White. 30
„ Spin. 71
unifasciata Say 95
„ Kuw. 55
unifasciatum Kraatz. . . . 76
unifasciatus F. 13
unifasciatus Dahl 27
„ Kl. 59
„ P. Rossi . . 13
„ Ol. 13
uniformis Westw. 9
„ Wtrh. 15
univittatus P. Rossi. . . . 52
usta J. Lec. 19
ustulatum Gorh. 75

V.

vagedorsatus Fairm. . . . 30
vagemaculata J. Thoms. . 21
valida Gorh 21
varia Gorh. 35
variabile Spin. 108
variabilis Kl. 99
„ Schklg. 18
variabilis Spin. 119
varicolor Chevr. 51
„ Boh. 115
variegata Kuw. 55
„ Kirby 25
variegatum Spin. 107
variegatus Kl. 88
„ Blackb. 40
„ Montrz. 13
„ Spin. 47
variegatus Mannerh. . . . 42
varifasciatus Kraatz . . . 67
variipes Chevr. *Opil.* . . . 30
variolatus Brême 56
varipennis Spin. 115
varipes Chevr. *Stigm.* . . 75
varius Kl. 47
Vauthieri Dupont. 21
velutinum Kl. 108
velutinus Gorh. 88
venator Chevr. 47
ventrale M'Leay 75
ventralis Gorh. 35
„ Westw. 47
„ Kolbe, Kuw. . . 76
venusta Hald. 103
venustula Chevr. 71
venustus Kl. 17
Verreauxi Spin. 37
verrucosus Kuw. 81
versicolor Chevr. 38
„ Cast. 47
versipelle Gorh. 75
verticalis Say 95
Vescoi Fairm. 6
vespiformis Gorh. 86
vestita Chevr. 104
vestitus Gerst. 26
„ Kuw. 81
vesuvioides J. Thoms. . 56
vetusta Spin. 103
vicinus Spin. 69
„ Schklg. 86
Victoriae Kuw. 75
vidua Kl. *Pall.* 15
viduus Kl. *Cler.* 48
viduus Westw. 40
vigilans Westw. 86
villicus Gorh. 48
villosa Chevr. 25
villosa Goudot. 25
villosus Montrz. 7
„ Kuw. 81
vinctus Gerst. 26
violacea F. 55
„ L. 117
violaceum Gorh. 75
violaceus L. Heyd. 69
„ Schrank 115
virens Chevr. 72
virescens Gorh. 95

virescens Chevr. 38
virescens Dupont 71
virgaticollis Chevr. 100
viridans Broun 109
viridanus Kraatz 62
viridiaenea Gorh. 72
viridiaureus Abeille 69
viridicollis M'Leay 71
„ Schklg. 78
viridifasciata Lacord. . . 70
viridifasciatus Chevr. . . 61
viridipenne Kirby 108
viridipennis Spin. 33
„ J. Thoms. . . 100
viridis Phil. 38
„ Thunb. 112
„ Kuw. *Das.* 78
„ „ *Omm.* 86
„ Guér. 71
„ Blackb. 96
viridis Rey 59
viridissimus Pasc. 51
viriditibialis Kuw. 78
viridulus Kraatz 82
visagnae Eschrch. 64
visnajae Spin. 64
vitreum Gorh. 75
vitrina Gorh. 95
vittatum Spin. 108
vitticeps Kraatz 100
„ Kuw. 82
„ Blanch. 108
vitticollis Kuw. *Ten.* . . . 100
„ Gorh. 102
vitticollis Kuw. *Ichn.* . . 101
„ Kraatz 98
vittipennis Chevr. 35
vittula Fairm. et Germ. . 38
voluptuosum J. Thoms. . 108
v-reversa Westw. 91
vulgaris Kolbe, Kuw. . . 81
vulneratus Kl. 48
vulpinus Gorh. 48

W.

Wallacei Gorh. 40
„ J. Thoms 7
„ Kuw. *Omm.* . . 86
„ „ *Phaeoc.* . 81
Weberi F. 110
Westwoodi Chevr. 19
Weyersii Kraatz 10
Whitei Gorh. 30
wokanensis Schklg. 86

X.

x-album Gorh. 48
XANTHOCERUS Newm. 53, 54, 70
xanthochile Chevr. 108
xanthozona Chevr. 40
xanthurum Chevr. 108
Xanti Horn 21
XENORTHRIUS Gorh. . 40
XESTONOTUS Kuw. . . 79
x-littera Chevr. 62
XYLOBIUS Spin. 16
XYLOTRETUS Guér. . . . 70

Y.

YLIOTIS Spin. 111
yorkensis Kuw. 86

Z.

Zaharae Chevr. 69
zebra Fald. 69
„ Chevr. *Cler.* 48
zebra Chevr. *Trich.* . . . 60
zebratus Westw. 86
ZENITHICOLA Spin. . . 55
zonata Fairm. 55
zonatum J. Thoms. . . . 108
zonatus Kl. *Phil.* 9
„ Blanch. 53
zonatus Kl. *Cler.* 40

Ueber schädliche Insekten und ein sachverständiges Gutachten.

Von Dr. **H. Dohrn.**

Die San José-Schildlaus (*Aspidiotus perniciosus*) hat sich zwar auch jetzt noch nicht in Deutschland auffinden lassen, trotzdem in Folge der 1898 erfolgten Mobilmachung aller Kräfte im Betriebe der Gärtnereien eine bewundernswerthe Jagd nach ihr in allen Gauen des Reiches angestellt ist. Selbst über die Alpen hinaus ist ihr nachgespürt worden, weil dort am italienischen Südabhange ein ihr zusagendes Klima von amtlich berufenen Sachverständigen vermuthet wurde, — alles war umsonst. Selbst die Versuche, sie in Berlin durch Züchtung dazu zu bringen, wenigstens unter Glas und Rahmen sich durch Produzirung zahlreicher Nachkommenschaft als beachtenswerther Schädling zu erweisen, sind total fehlgeschlagen, trotzdem diese Versuche von ihren schwärmerischen Verehrern aus den Regionen der Landwirthschaft angestellt wurden. Aber — sie ist inzwischen im südlichen Japan gefunden und, da unsere Gärtnerei auch von dort gärtnerische Produkte bezieht, in neuester Zeit wieder Gegenstand von allerhand lästigen Correspondenzen für unsre Baumschulen und Gärtnereien geworden; diese, sofern sie — im Laufe der letzten Jahre! — aus Japan Gehölze bezogen haben, sollen auf Läuse sachverständig untersucht werden oder sind vielleicht schon untersucht.

Die Japanischen Inseln erstrecken sich bekanntlich von der Südspitze von Kamtschatka aus bis gegen den Wendekreis des Krebses, haben im Norden einen arktischen, im Süden einen tropischen Charakter. Die neue Gefahr läßt sich nun folgendermaßen konstruiren: Zieht man aus den klimatischen Extremen das Mittel, so erhält man für Japan im Allgemeinen ein Deutschland „sehr ähnliches Klima“. Wo nun die San José-Laus vorkommt, ist irrelevant, ob in der Region der Palmen, der Camellien, der Aucuben und Dattelpflaumen oder an hochnordischen

Gehölzen — ihr Vorkommen „im ähnlichen Klima“ ist gesichert, quod erat demonstrandum. Die Gefahr wird weiter bekämpft und wir dürfen beruhigt zu Bette gehen, da wir wissen, daß unsere Grenzen in so guter Aufsicht stehen. Ich nehme an, daß nunmehr die jährlich wiederkehrende Nachfrage nach dem eventuellen Importe japanischer Pflanzen mir die Freude an meiner Baumschule erhöhen wird, ähnlich wie mich die jährlich wiederholte Mahnung erfrischt, die Wucherblume (Senecio vernalis) zu vertilgen, welche freilich seit langen Jahren schon aus einer vermeintlichen Gefahr geradezu eine Zierpflanze unbeackerter Halden geworden ist.

Ernsthaft gesprochen, — was mir bei Nennung dieses neuesten Popanzes schwer fällt — liegt die Sache so: Seit Anfang der 70er Jahre ist die Laus in Menge auf californischen Obstbäumen gefunden, hat sich in Nordamerika durch die Australzone verbreitet, welche allenfalls mit einigen Gegenden von Europa südlich der Alpen in Vergleich gestellt werden kann, ist außerdem in Australien, dem mittleren Chile und in einzelnen Gegenden von Japan gefunden, deren einheimische perennirende Gewächse bei uns im Winter und besonders im Frühjahr sorgsam geschützt werden müssen. Nun ist mit Sicherheit die San José-Laus im Laufe des letzten Vierteljahrhunderts reichlich nach Europa gebracht worden und hätte sich ungestört ansiedeln und verbreiten können, wenn sie ihr zusagende klimatische Verhältnisse gefunden hätte. Aber weder von Obst noch von Obstgehölzen, welche doch auch in Menge von Amerika herübergekommen sind, um die dortigen guten Sorten von Kernobst auch bei uns zu kultiviren, hat sie sich bei uns eingebürgert, geschweige denn schädlich entwickelt. Danach gehört das Thierchen also wärmeren Regionen an und könnte vielleicht, wie manche andere Insekten in unsern Orangerien und Treibhäusern heimisch gemacht werden, wenn man sich darum besonders bemühen wollte. Aber das ist doch wenig wahrscheinlich.

Dieser Anschauung gegenüber wird nun freilich von Herrn Professor Dr. Frank, Vorsteher der biologischen Abtheilung des

Reichsgesundheitsamts, daran festgehalten, daß die Gefahr, welche uns von der Einschleppung dieser Laus drohe, eine dauernde sei. Da seine Aeußerungen von dem Gewicht seiner amtlichen Stellung getragen werden, scheint es mir der Mühe werth, dieselben auf ihren wissenschaftlichen Werth zu prüfen und weiteren Kreisen von Fachgenossen zugänglich zu machen.

Die erste der zu besprechenden Veröffentlichungen ist eine Kritik der von dem Entomologischen Verein herausgegebenen und bereits kurz angezeigten Schrift des Oberlehrers Leopold Krüger „Insektenwanderungen zwischen Deutschland und den Vereinigten Staaten von Nordamerika und ihre wirthschaftliche Bedeutung."

Damit verhält es sich folgendermaßen:

Auf meine Anregung erließ der Stettiner Gartenbauverein im März 1898 ein Preisausschreiben:

„Es ist festzustellen

a. ob und in welchem Umfange bisher bei unserm intensiven Verkehr mit den Vereinigten Staaten von Nordamerika eine Einwanderung dortiger Insekten nach Deutschland und umgekehrt eine Auswanderung hiesiger Insekten nach Nordamerika stattgefunden hat;

b. wie weit diese Wanderungen zur Akklimatisation geführt haben;

c. welche Wirkung davon auf dem wirthschaftlichen Gebiete eingetreten ist.

Es ist klarzustellen, welchen Einfluß das Klima der beiden Länder, deren Bodenbeschaffenheit und die Art der kulturellen Bewirthschaftung dabei ausüben."

Nur eine Arbeit ging ein, wurde von den erwählten Preisrichtern, den Herren Professoren Sorauer, Karsch und Frank geprüft und von den beiden Ersteren für preiswerth erklärt.

Von Herrn Professor Frank erhielt der Gartenbauverein folgende Zuschrift, gleichzeitig mit dem gemeinsamen Votum der beiden anderen Herrn Preisrichter:

Berlin, den 12. April 1899.

An

den Vorstand des Stettiner Gartenbau-Vereins

zu Stettin.

Auf Veranlassung des Herrn Ministers für Landwirthschaft habe ich das Preisrichteramt in dem Preisausschreiben, welches Sie mir in Ihrem Geehrten vom 13. Januar d. J. im Wortlaute zugesendet haben, übernommen.

Eine Zusammenberufung der Preisrichter durch Herrn Professor Dr. Sorauer zur Redaktion eines gemeinsamen Gutachtens, wie es in Ihrem Geehrten vom 13. Januar heißt, hat nicht stattgefunden. — Dagegen wurde mir unter dem 7. April von Herrn Professor Dr. Sorauer ein bereits formulirtes Urtheil, welches die Unterschrift F. Karsch trägt und welches laut Begleitschreiben auch Herr Professor Sorauer zu dem seinigen macht, zur Unterschrift übersandt. — In diesem Urtheil ist der Wortlaut des Preisausschreibens durch eine wesentlich andere Wendung ersetzt. — Ich kann dieses Urtheil nicht unterschreiben.

Indem ich mich genau an den mir vorliegenden Wortlaut Ihres Preisausschreibens halte, muß ich nach sehr eingehender und sorgfältiger Prüfung der unter dem Kennwort „America is the home of insects“ eingegangenen Arbeit folgendes Urtheil aussprechen:

I. Die Fragen a und b haben keine genügende Beantwortung gefunden,

1. weil der Verfasser in unverkennbarer Voreingenommenheit sich die Fragen schon in einem bestimmten Sinne beantwortet hatte, ehe er an das Studium derselben herantrat, und die Behandlung und Darstellung der Sache auch unter diesem Einflusse, mithin ohne die erforderliche Gewissenhaftigkeit und Kritik vorgenommen hat,

2. weil dem Verfasser die Kenntniß solcher wissenschaftlichen Thatsachen abgeht, welche von fundamentaler

Bedeutung für die genügende Beantwortung der beiden Fragen sind,

3. weil es zur genügenden Beantwortung der beiden Fragen einer Darstellung der zwischen Nordamerika und Deutschland thatsächlich bestehenden Handelsverhältnisse betreffend Kulturpflanzen und deren Produkte bedurft hätte, die aber gänzlich vermißt wird.

II. Die Frage c ist völlig ungenügend behandelt. — Es fehlt so gut wie alles, was sich in dieser Frage auf Europa, speziell Deutschland bezieht, während das, was Amerika betrifft, nur an der Hand von Angaben amerikanischer Zoologen gestreift wird, anstatt nach den „auf dem wirthschaftlichen Gebiete“ liegenden Interessen näher behandelt zu sein.

III. Bezüglich des Schlußsatzes der Preisfrage ist zwar der „Einfluß des Klimas“ eingehend erörtert worden; es ist aber die gestellte Frage nach dem „Einfluß der Bodenbeschaffenheit und der Art der kulturellen Bewirthschaftung“, dem ohne Zweifel eine hohe Bedeutung dabei zuzuschreiben ist, unberührt geblieben.

Den näheren Nachweis dieser Gründe würde ich ausführlich zu erbringen in der Lage sein.

Durch die erwähnte Arbeit kann daher die Lösung der gestellten Preisfragen als erbracht nicht angesehen werden, und wenn auch der auf gewisse Theile der Arbeit verwendete Fleiß anerkannt werden muß, so ist doch der letztere allein für eine Preiswürdigkeit nicht hinreichend. — Nach meinem Urtheil kann daher der bezeichneten Arbeit der Preis nicht zuerkannt werden.

gez. Dr. Frank, Professor.

Da wir im Gartenbauverein sachliche Gründe in diesem Schreiben beim besten Willen nicht entdecken konnten und deren Ersatz durch persönliche Angriffe gegen den unbekannten Verfasser nicht genügte, wurde versucht, den am Schlusse des Briefes in Aussicht gestellten näheren Nachweis der Gründe zu erhalten,

um vielleicht dabei zugleich zu erfahren, wie Herr Frank zur Kenntniß der von ihm gerügten schlechten Eigenschaften des Verfassers der Preisschrift gekommen sei. Dieser Versuch schlug fehl; Herr Frank zog die Verhandlung mit allerhand formellen Bedenken hin, lehnte ab, seine entgegenstehenden Gründe „noch ausführlicher als bereits geschehen", vorzulegen, und gab schließlich dem Gartenbauverein den Rath, nach dem Majoritätsprincip zu entscheiden, mit der Begründung, „weil es doch nun einmal im Begriffe der Preisrichter liegt, daß ihre Stimmen nur gezählt, nicht gewogen werden dürfen, wenn nicht vorher anderes festgestellt ist."

Die Erfolglosigkeit der Versuche, ein sachliches Gutachten von Herrn Frank zu erhalten, bestimmte nun den Gartenbauverein, ohne den Versuch einer Wägung der Stimmen, dem Votum der beiden Herren Karsch und Sorauer entsprechend, den Preis zu ertheilen. Der Verfasser, Herr Oberlehrer Leopold Krüger, ein Schüler unsres langjährigen Mitarbeiters, Professor A. Gerstaecker, den Lesern unserer Zeitschrift selber durch seine Arbeiten über Odonaten bekannt, stellte mir die Arbeit zwecks Drucklegung zur Verfügung. Ich habe dieselbe wörtlich zum Abdruck gebracht, obwohl einige redaktionelle, rein formelle Aenderungen mir wünschenswerth erschienen. Die mir bekannte Frank'sche Kritik aber drängte mir die Ueberzeugung auf, daß selbst inhaltlich gleichgültige Aenderungen zu kritischen Hässlichkeiten führen könnten, die zu vermeiden richtig war. Zudem sprach in der Vorrede des Buches der Verfasser den Wunsch aus, daß, wo ihm Irrthümer mit untergelaufen sein sollten, was bei einer ersten Arbeit dieser Art fast unvermeidlich ist, dieselben in objektiver Weise klargestellt werden möchten.

In der „Gartenflora" dieses Jahres, Seite 134 ff. veröffentlicht nun Herr Frank sein oben abgedrucktes Schreiben und erweitert es durch Erläuterungen. Zu 1 bemerkt er zunächst, daß in ausgesprochener Weise die Tendenz hervortrete, „die amerika-„nischen Schädlinge als deutschen Ursprungs hinzustellen, indem

„eine Liste angelegt ist unter der Ueberschrift: Aus Europa, im „besonderen aus Deutschland importirte, schädliche Insekten, in „welcher nicht weniger als 77 Insektenarten, fast sämmtliche „in Nordamerika vorhandenen Schädlinge umfassend, „aufgeführt sind."

Die Behauptung, daß 77 Insektenarten fast sämmtliche amerikanischen Schädlinge umfassen, dürfte selbst einem Schüler in der Entomologie nicht ungerügt durchgehen, da sie das Produkt einer geradezu fundamentalen Unkenntniß ist. Man braucht wirklich nur irgend ein elementares Handbuch der Entomologie aufzuschlagen, um sich darüber zu informiren, daß die der Vegetation schädlichen Insekten hüben und drüben nach vielen hunderten von Arten zählen. Selbst wenn Herr Frank, wie er behauptet, „nach sehr eingehender und sorgfältiger Prüfung" der Preisschrift geurtheilt hätte, könnte ihm nicht entgangen sein, daß unter der Rubrik „Uebersichten derartiger Insekten" S. 47 ff. z. B. erwähnt wird, daß auf der Ausstellung zu Chicago sich eine Sammlung von 602 Arten schädlicher Insekten Nordamerikas befand, deren 111 als importirt bezeichnet waren, daß Howard allein an Schildläusen rund 100 Arten, darunter 40 etwa als importirt angiebt etc. Herr Frank scheint aber die „sorgfältige Prüfung" nur auf die Ueberschriften der Kapitel angewendet zu haben, da seine Behauptung über die 77 Insektenarten direkt unwahr ist.

Unter der Ueberschrift: B. Importirte Insekten, führt Krüger eine Anzahl der in Nordamerika als importirt bezeichneten Insekten auf, über welche er unter Zugrundelegung umfangreicher Literatur spricht. Er kommt dabei vielfach zu ganz anderen, als den ihm von Frank angedichteten Resultaten. Dafür einige Beispiele:

Bruchus pisi (No. 4) wird ausdrücklich als in Amerika einheimisch und von dort verschleppt angeführt.

Bei *Bruchus chinensis* und *quadrimaculatus* (No. 5 und 6) wird ausdrücklich angeführt, daß sie aus südlichen außereuropäischen Ländern stammen und speciell in Deutschland im Freien nicht vorkommen.

Von *Calandra granaria, oryzae* und *linearis* (No. 8—10) wird ausdrücklich die südliche Abstammung betont, weshalb sie ebenfalls im Freien nicht ausdauern.

Leucania unipuncta und *Heliothis armiger* (No. 28, 29) werden ausdrücklich nur angeführt, um zu zeigen, wie massenhaft ihr Auftreten in Amerika selbst gegenüber südlicherem Vorkommen ist.

Ueber die Mehlmotte *Ephestia Kühniella* (No. 36), und die gänzliche Unsicherheit ihres Ursprungslandes wird eine längere Abhandlung gegeben.

Cecidomyia destructor (No. 42) wird ausdrücklich als nicht aus Deutschland stammend bezeichnet.

Diese Beispiele mögen genügen.

Ebenso objektiv ist die Angabe des Herrn Frank, daß Blutlaus und Reblaus durch ein kurzes Urtheil, es sei über ihren Ursprung nichts Positives ermittelt worden, aus der Liste der amerikanischen Einwanderer gestrichen werden. Er verschweigt, daß bei beiden Arten auch von andern Seiten der amerikanische Ursprung bezweifelt wird und daß diese Zweifel durch erhebliche sachliche Gründe gestützt werden, sowie daß Krüger in seinem Buche das pro und contra ausführlich bespricht, ehe er resumirend seine eigne Ansicht formulirt.

Herr Frank erleichtert sich dabei seine Beweisführung durch die kühne Behauptung, „daß man in Nordamerika erst in der „neueren Zeit mit dem ausgedehnten Anbau von Kulturpflanzen „begonnen hat, und besonders, daß überhaupt erst seit den „sechziger Jahren die Durchforschung Nordamerikas nach schäd„lichen Insekten aufgenommen worden ist, also frühere Angaben „über die Thiere nicht vorliegen konnten."

In der That, das ist nicht übel als Ausspruch eines sachverständigen Preisrichters! Die Besiedelung der ostamerikanischen Vereinsstaaten beginnt mehr als drei Jahrhunderte zurück; vor einhundert und zwanzig Jahren machte sich Amerika von England unabhängig, und damals konstituirten sich bereits 16 Staaten,

welche ihren ganzen Nahrungsbedarf selbst produzirten. Und wenn schon zu Ende des 18. Jahrhunderts sich z. B. in der Schweiz Aktiengesellschaften bildeten, welche am unteren Ohio in großem Maßstabe Weinberge europäischer Reben anlegten, so beweist das nur, daß man schon vorher nicht blos in großem Umfange Körnerbau getrieben hatte, sondern auch in den feineren Gartenkulturen erheblich fortgeschritten war. Freilich, der Ausdruck „neuere Zeit“ ist dehnbar wie Kautschuk und soll vielleicht nur den Gegensatz zum Mittelalter vor der Entdeckung Amerikas bezeichnen.

Der zweite Satz aber über die Durchforschung des Landes nach schädlichen Insekten ist präciser gefaßt und beweist die überraschende Unkenntniß des Verfassers auf diesem Gebiete, dem die ganze grundlegende Literatur über oekonomische Entomologie Nordamerikas fremd geblieben ist. Ich will hier nur das berühmte Buch von Harris über die der Vegetation schädlichen Insekten erwähnen, welches zuerst im Jahre 1841 erschien und seiner Vorzüglichkeit halber noch nach dem Tode des Verfassers auf Staatskosten im Jahre 1862 in einer dritten Auflage gedruckt wurde. In diesem Buche wird reichlich Bezug genommen auf frühere Beobachtungen schädlicher Insekten, deren Drucklegung bis ins 18. Jahrhundert zurückreicht. Daß das Buch die Resultate Jahrzehnte langer Forschungen des Verfassers wiedergiebt, brauche ich kaum zu erwähnen; das Zusammenschreiben von solchen Büchern für Laien, welche den Werth des Inhalts nicht beurtheilen können, ist ja erst eine moderne Errungenschaft.

Aus dieser Unkenntniß der amerikanischen Verhältnisse wird nun begreiflich, daß Herr Frank die naive Forderung stellt, in der Preisschrift „hätte es einer ausführlichen Darstellung der „zwischen Nordamerika und Deutschland bestehenden Handels„verhältnisse, betreffend Kulturpflanzen und deren Produkte be„durft, welche aber gänzlich vermißt wird.“

Herr Frank scheint nicht zu ahnen, daß er hier eine umfangreiche volkswirthschaftliche Abhandlung fordert, in welcher eine Darstellung des Handels mit Baumwolle, Tabak, Getreide,

Kartoffeln, Obst, Gemüse, Oelsaat, Holz und den daraus hergestellten Waaren aller Art gegeben werden müßte. Eine solche Verquickung von ökonomischer Entomologie mit Geschichte und Volkswirthschaft lag natürlich bei Stellung der Preisaufgabe fern, wie schon aus der Fassung der ersten Frage hervorgeht. In dieser ist der intensive Jahrhunderte lange Verkehr zwischen Deutschland und Nordamerika als bekannte Thatsache vorausgesetzt, welche für einen allgemein gebildeten Menschen nicht erst besonders auseinander gesetzt zu werden braucht.

Aber vielleicht ging hier nur der Mund deß über, wovon das Herz voll war. Im unmittelbaren Anschluß an diese Forderung nämlich erfährt die Frage c „welche Wirkung davon auf dem wirthschaftlichen Gebiete eingetreten ist", die Aenderung, daß die Frage „nach den auf dem wirthschaftlichen Gebiete, wie es in der Preisaufgabe heißt, liegenden Interessen" hätte behandelt werden sollen. Diese Einschmuggelung „wirthschaftlicher Interessen" würde den Zweck der Preisaufgabe in das strikte Gegentheil verkehren; die Preisfrage fordert eine Aufstellung der Insektenwanderungen nach den bisher bekannten Thatsachen, Bericht über Umfang und Dauer derselben, folgerichtig zu c Darstellung der durch die Insektenschädlinge bewirkten wirthschaftlichen Hemmungen, endlich Untersuchung der Ursachen des Insektenschadens. Alles das liegt auf dem Gebiete der ökonomischen Entomologie und ist rein wissenschaftlich zu behandeln. Was aber in Verfolgung wirklicher oder vermeintlicher wirthschaftlicher Interessen an gesetzgeberischer Weisheit oder Dummheit, an Quacksalberei etc. verübt ist, die absurden amerikanischen Grenzsperren, welche man ohne ernste Prüfung der Thatsachen diesseits nachgemacht hat, die Blausäureräucherungen und sonstige Radikalmittel, mit denen man die Läuse sammt ihren natürlichen Feinden und womöglich die Obstbäume selber vernichtet hat, alles das gehört in die Kulturgeschichte und wird später eben so viel Interesse erwecken, wie die Hexenprozesse oder die Dreckapotheke. Für die Gegenwart gehören aber Grenzsperren und

polizeiliche Störungen des freien Betriebes so sehr in das parteipolitische Getriebe, daß ich auf das Entschiedenste gegen diese Interpolirung protestiren muß, die für meine Begriffe von der wissenschaftlichen Thätigkeit eines Naturforschers geradezu beleidigend ist.

Schließlich sei noch aus der Begründung des abfälligen Urtheils erwähnt, daß nach Herrn Frank den Insekten im allgemeinen eine große Anpassungsfähigkeit an klimatische Verschiedenheiten zukommt. Man hat bisher angenommen, daß das Gegentheil richtig ist und daß nur eine im Verhältniß zur Gesammtheit verschwindende Anzahl von Insekten diese Anpassungsfähigkeit besitzt oder zu besitzen scheint. Scheinbar ist sie doch nur bei allen Hausthieren und Parasiten, welche durch den Schutz gleichmäßiger Temperaturen in Gebäuden, in Stoffen und Vorräthen verschiedener Art und am lebenden Körper vor den extremen klimatischen Schwankungen bewahrt bleiben. Ich erwähne diese Bemerkung, weil sie die Grundlage abgeben kann für neue Schreckensrufe und daran geknüpfte Polizeimaßregeln, wenn wieder einmal irgendwo irgend ein Insektenschaden enthüllt wird. Für die Gegenwart soll wohl dieser Lehrsatz dazu dienen, die Gefahr der Einschleppung der San José-Laus zu einer dauernden zu machen. Herr Frank bezeichnet die seiner Ansicht entgegenstehende Meinung Krügers als eine tendenziöse! Ich schließe mich, ebenso wie die Herren Karsch und Sorauer, dieser „tendenziösen“ Ansicht an und bin gleichfalls der Meinung, daß die Laus seit Jahren bereits in Europa eingeschleppt worden ist, sich aber trotzdem nicht hat einbürgern können.

Nach dem Vorstehenden ist es mir nicht wahrscheinlich, daß der Gartenbauverein bei Wägung der Stimmen der Preisrichter, welche Herr Frank ohne falsche Bescheidenheit in die Diskussion geworfen hatte, zu einer Aenderung seines Votums über die Preisschrift gekommen wäre.

Ob die Herrn Krüger gemachten Vorwürfe gerade auf diesen zutreffen, mag der unparteiische Leser prüfen.

Die zweite in Betracht kommende Veröffentlichung heißt: Schildlausbuch. Beschreibung und Bekämpfung der für den deutschen Obst- und Weinbau wichtigsten Schildläuse. Bearbeitet für die Praxis von Professor Dr. A. B. Frank, Geh. Reg.-Rath und Vorsteher der biologischen Abtheilung des Kaiserlichen Gesundheitsamtes, und Dr. F. Krüger, technischer Hilfsarbeiter an der biologischen Abtheilung des Kaiserlichen Gesundheitsamtes. Berlin 1900.

In diesem Buche wird auch *Aspidiotus perniciosus* besprochen. Der für etwaige Einschleppung nach Deutschland in Betracht kommenden geographischen Verbreitung wird ein besonderer Abschnitt gewidmet, durch Kopie einer Karte des östlichen Nordamerika illustrirt, welche dem amtlichen amerikanischen Bericht über die San José-Schildlaus von Howard aus dem Jahre 1895 entnommen ist. Diese Karte ist für jeden Amerikaner verständlich, der sich mit diesen Dingen beschäftigt hat. Sie ist eine unkolorirte Kopie der Karte, welche Hart Merriam zur Erläuterung der von ihm im Jahre 1894 festgestellten Zonen des Thier- und Pflanzenlebens der Vereinigten Staaten kurz vorher ebenso wie Howard in dem Bulletin des Department of Agriculture gegeben hatte. Howard giebt zu der Karte ausführlich die Erläuterung, daß die bekannt gewordenen Fundorte der San José-Schildlaus mit wenigen Ausnahmen zur Australregion gehören und daß diese Ausnahmen entweder eine so starke Mischung von Australformen enthalten, daß danach die Grenzlinie zwischen der Australzone und der Uebergangszone corrigirt werden müsse, oder aber, daß die in solche Gegenden eingeschleppte Schildlaus auch nicht annähernd so schädlich sein werde, wie in unzweifelhaften Australregionen. Er führt dann im Speciellen den Nachweis für diese Ansicht und giebt ausdrücklich an, daß auch Hart Merriam zugiebt, die Grenzlinie im Staate Michigan nicht nördlich genug gezogen zu haben.

Wäre nun aber wirklich an einzelnen Stellen die Australzone von der Schildlaus nach Norden überschritten, so käme —

ganz abgesehen von Howard's Behauptung der dann geringen Schädlichkeit — für Deutschland in Erwägung, was Leopold Krüger in seiner Preisschrift in ausführlicher Weise darlegt, daß dieses Land noch immer nicht zur Einschleppung geeignet wäre, da nur einige der wärmsten Orte Deutschlands an der Nordgrenze der Uebergangszone liegen würden, wenn man für Europa ähnliche Berechnungen anstellen wollte.

Von Alledem ist in dem Schildlausbuch nichts erwähnt. Es heißt dort: Wie aus der (Karte) Skizze ersichtlich, kommt der *Aspidiotus perniciosus* auch in den Gegenden mit bereits kühleren Temperaturen vor, und es ist daher mit Bestimmtheit anzunehmen, daß die Thiere auch bei Temperaturverhältnissen, wie etwa die deutschen, sehr wohl gedeihen können, woran übrigens noch keiner, weder Praktiker noch Fachgelehrter, der die einschlägigen Verhältnisse kennt, gezweifelt hat, zumal da, wie aus den verschiedensten amerikanischen Berichten hervorgeht, erst bei Frosttemperatur ein Stillstand in der Entwicklung der Thiere eintritt.

Ganz abgesehen von der Form, in welcher jeder Zweifler an der Frank'schen Unfehlbarkeit traktirt wird, welche sich durch jeden Mangel an Schliff auszeichnet, wird also die Karte gebraucht, um dem Leser — und das Buch ist ausdrücklich „für die Praxis" bearbeitet — welcher den Thatbestand quellenmäßig nachzuprüfen nicht im Stande ist, das gerade Gegentheil von dem beizubringen, was durch dieselbe illustrirt wird!

Man könnte versucht sein anzunehmen, daß hierbei die Absicht einer Täuschung vorläge, wenn nicht im unmittelbaren Anschluß an diese Ausführung zu lesen wäre, es seien in den centralen Gegenden Nordamerikas mehrfach in unmittelbarster Nähe der großen Eisenbahnlinien an ganz isolirten Stellen San José-Schildlausherde aufgefunden worden, und es gebe bezüglich des Entstehens derselben keine andere Erklärung, als die Annahme, daß mit der San José-Schildlaus behaftete Früchte aus den Coupéfenstern hinausgeworfen oder daß von jenen Parasiten inficirte Rindenstücke oder Zweige beim Transport abgefallen wären und

daß auf solche Weise einzelne Läuse sich dort angesiedelt und sich dann von dort aus im Laufe der Zeit weiter verbreitet hätten."

Dieser Bericht eines ungenannten Gärtnergehülfen wird als eine „höchst interessante und instruktive Mittheilung" bezeichnet. Es ist auch wirklich höchst interessant, daß durch den Bau und Betrieb großer Eisenbahnlinien Gegenden ganz isolirt worden sind, daß daselbst San José-Schildläuse — offenbar beim Mangel an Obstbäumen sich von Prairiegräsern ernähren, und daß die Amerikaner aus den Coupéfenstern hinaus die Verbreitung der Schildläuse besorgen.

Hierdurch werden die langjährigen Untersuchungen der amerikanischen Entomologen über die Verbreitung der San José-Laus ebenso hinfällig, wie ein Zweifel an dem guten Glauben des gelehrten Verfassers des Schildlausbuchs. Mit solchem Glauben kann man nicht nur Schildläuse verbreiten, sondern selbst Berge versetzen.

Endlich noch ein paar Worte über Bekämpfung der Schildläuse. Bereits in der im Jahre 1898 erschienenen Denkschrift des Reichsgesundheitsamts über die San José-Schildhaus war mir die Anpreisung eines Vertilgungsmittels „Dr. Krügers Petroleum-Emulsion" aufgefallen, da mir die Art der Reklame mit dem amtlichen Charakter der Denkschrift schwer vereinbar erschien. Ich habe das an andrer Stelle bereits ausgesprochen. In dem Schildlausbuch wird auf Seite 32 dieses Heilmittel wiederum besprochen. Es heißt dort: „Diese Emulsion enthält $33^1/_3$ Procent „Seife (grüne), ebensoviel Petroleum, wie auch Wasser, zeichnet „sich also vor ähnlichen Gemischen durch den höchsten über-„haupt möglichen Gehalt an wirksamen Bestandtheilen aus."

Dazu wird ein Gutachten des Landesökonomierath Goethe in Geisenheim abgedruckt, wonach die mit Wasser verdünnte Emulsion zwar eine Anzahl Läuse tödtete, aber keinen vollständigen Erfolg erzielte; dies war nur bei Versuchen mit der reinen Emulsion der Fall.

In einer Anmerkung der Verfasser heißt es wörtlich von

dieser selben Emulsion: Sie ist daher, mit viel Wasser verdünnt, immer noch ein brauchbares Insecticid, und der relativ hohe Preis derselben schon aus diesem Grunde ein nur scheinbarer.

Vielleicht giebt es auch unter den Schildläusen Einige, welche für homöopathische Verdünnungen empfänglich sind, und damit wäre der Widerspruch erklärt. Was mich aber in der Anmerkung mehr interessirt, ist der ausgesprochene Grundsatz, daß der Preis des Heilmittels nicht nach den Herstellungskosten, sondern nach der Wirkung desselben bemessen wird.

Der Verkaufspreis einer Blechflasche von 10 Pfund Inhalt wird auf 4 Mark angegeben; die Ingredienzien lassen sich auf ungefähr 1 Mark 20 Pfennige berechnen. Die wiederholte amtliche und halbamtliche Empfehlung wird sicher dazu dienen, dem Mittel zu einer guten Wirkung zu verhelfen, vielleicht weniger gegen Schildläuse, als für den Verkäufer.

Wenn dieser Grundsatz vom Reichsgesundheitsamte officiell adoptirt wird, so sehen wir wohl nächstens einer Reform der Arzneitaxen entgegen, zu welcher man den Apothekenbesitzern gratuliren kann.

Mir scheint, eine gute Sache darf nicht mit solchen Mitteln vertheidigt werden; ich wenigstens bin durch die Frank'schen Ausführungen, den gänzlichen Mangel an sachlichen Gründen, die persönlichen Verunglimpfungen von Andersdenkenden und die von Selbstgefälligkeit getragene Schaustellung eigner Unkenntniß in der gegentheiligen Ueberzeugung bestärkt worden.

Ich bedaure aber solche Kundgebungen, welche doch auch im Auslande, sicher in Amerika, mit Aufmerksamkeit gelesen werden und nicht blos die Person des Verfassers — denn das wäre gleichgültig — sondern auch die amtliche Stelle, von der sie ausgehen, kompromittiren. Da Gutachten von dieser Stelle oft internationale Fragen betreffen, muß man verlangen, daß sie Vertrauen verdienen und sachlich sine ira et studio begründet werden.

Bericht

über

eine entomologische Reise nach Centralbrasilien.

Von Dr. **Friedr. Ohaus,** Hamburg.

(Fortsetzung.)

Die Passaluslarven, die ich auf der ersten Exkursion oben im Walde in einem morschen Baumstamm gefunden, brachte ich mit Stücken des Holzes, in dem ich sie angetroffen, in einem eignen Zuchtkasten unter. Sie vertrugen sich ganz gut, waren aber sehr unruhig und gingen in einigen Tagen alle ein. Da Passaliden bei Petropolis häufig waren, — ich fand nach und nach über 30 Arten in circa 15 Gattungen — und ich bei jeder Exkursion eine Anzahl Larven fand, versuchte ich noch mehrmals, sie wie andere Lamellicornierlarven zu züchten, aber immer mit demselben Mißerfolg. Das mußte mir um so mehr auffallen, als die anderen Larven unter den gegebenen Bedingungen recht gut gediehen. Als ich wieder Passaluslarven in einem alten Strunk fand, sägte ich ein großes Stück aus demselben, das viele, mit zerschrotetem Holz angefüllte Fraßgänge enthielt, und brachte zu Hause die Passaluslarven wieder darin unter, so wie ich sie gefunden. Sie hielten sich einige Tage länger, als die früheren, gingen dann aber auch ein. Da ich auch die Käfer etwas näher beobachten wollte, so füllte ich einen großen Zuchtkasten mit altem Holz und Mulm, stülpte darüber einen der mehrfach erwähnten Ueberkasten und besetzte ihn mit circa 30 Larven und Käfern von Passalus aus verschiedenen Fundorten. Käfer und Larven waren sehr unruhig, krochen im Kasten herum und zirpten fortwährend; die Larven waren in einigen Tagen alle todt, einige offenbar von den Käfern todtgebissen, die sich selber untereinander vielfach verstümmelten, besonders Fühler und Beine

abbissen. Nun wandte ich für einige Zeit mein Augenmerk fast ausschließlich dieser Gruppe zu und machte bald die Beobachtung, daß in allen Strünken, in denen ich Passaluslarven fand, diese begleitet waren von zwei ausgebildeten Käfern, die in den weiten mit Mulm ausgefüllten Fraßgängen an der Spitze saßen, oft nebeneinander wie festgekeilt und sich in dem Holz weiterschrotend, während dicht hinter ihnen die Larven saßen, manchmal zu zweien, manchmal vereinzelt, im Ganzen an Zahl zwischen zwei und sieben schwankend. Nun brachte ich die in einem Strunk gefundenen Larven mit den beiden Käfern zusammen in einen Zuchtkasten für sich und, siehe da, die Larven gediehen ganz gut. Entfernte ich die beiden Käfer, dann gingen die Larven ein, selbst wenn ich ihnen das von den separat gehaltenen Käfern zerschrotete Fraßmehl in ihren Zuchtkasten gab. Die Larven fraßen, wie ich häufig im Freien und zu Hause beobachtete, nur das von den Käfern zerschrotete Holz; nahm ich eine Larve aus dem Fraßgang und untersuchte ihre Mundtheile, so fand ich zwischen ihnen immer nur fein zerkaute schwammige Holzmasse, wie sie von holzfressenden Lamellicornierlarven bei unsanftem Anfassen erbrochen wird, nie aber einzelne größere Holzstückchen, wie man sie bei den Larven von Lucaniden, Ruteliden, Dynastiden und Cetoniden stets zwischen den Kiefern findet. Untersucht man die Mundtheile einer Passalidenlarve genauer, so findet man auch bald, daß sie gar nicht im Stande ist, damit das Holz, in dem man sie findet, zu zerkleinern. Die Oberkieferzähne sind relativ schwach, die basalen Mahlzähne sind beide concav, ohne Kauleisten und stehen so weit auseinander, daß ihre Ränder sich nicht berühren; auch fehlt der Unterlippe jenes harte chitinöse Stück auf der Innenseite, der hypopharynx, das sich bei allen holzfressenden Lamellicornierlarven findet, und das zwischen zwei Vorsprünge der Mahlzähne eingreifend dazu dient, das zwischen ihnen grob zerkleinerte Holz noch feiner zu zermahlen. Auch die Unterkieferzähne dienen nur zum Festhalten, nicht zum Zerkleinern der Nahrung.

Die Thätigkeit der beiden bei den Larven gefundenen Käfer beschränkt sich jedoch nicht blos auf das Zerkleinern der Nahrung; denn giebt man den Larven den Mulm, den die von ihnen getrennten Käfer in den Fraßgängen losgeschrotet haben, oder das zerschrotete Holz aus den Fraßgängen anderer Lamellicornierlarven, die man in demselben Strunk gefunden, z. B. Rutelidenoder Cetonidenlarven, dann gehen die Larven doch zu Grunde. Obschon ich den chemischen Nachweis von Verdauungssecret (Ptyalin) in dem nassen Holzmehl, welches die Larven fressen, nicht führen konnte — ich war auf solche Untersuchungen gar nicht vorbereitet — so glaube ich doch bestimmt, daß die Nahrung der Larven von den Käfern auch vorverdaut wird. Dafür spricht auch die Kürze des Verdauungskanals bei den Passalidenlarven, dem u. A. auch die für alle übrigen holzfressenden Lamellicornierlarven einschließlich der Lucanidenlarven charakteristische Ausdehnung des letzten Bauchsegmentes gänzlich fehlt.

Eine Untersuchung der Bauchorgane der beiden bei den Larven gefundenen Käfer ergab stets ein Pärchen, die Eltern der Larven, wie die weitere Beobachtung bald bewies. Nach der Copula, die ich leider nie beobachten konnte, fressen sich beide in geeignet erscheinendes Holz ein. Sie sind in der Auswahl desselben nicht wählerisch; man findet bei Petropolis wenig alte Stämme ohne Passalus; sie gehen alles mögliche Holz an, wenn es nur genügend weit in der Zersetzung fortgeschritten (weiter als bei der Larve von *M. cincta*) und recht feucht ist. Die Fraßgänge, die so weit sind, daß beide Käfer neben einander sich darin bewegen können, werden im Holz — nicht unter der Rinde — in allen Richtungen angelegt und mit zerschrotetem Holz angefüllt. In dieses legt das ♀ seine Eier, alle auf einen Haufen. Die Eier sind bei den kleineren Arten olivengrün, bei den größeren schwarzgrün, fast kugelförmig, mit ziemlich harter elastischer Schale. Das Ei wächst, nachdem es gelegt ist, nicht mehr; hat das Eistadium, dessen Dauer ich nicht beobachten konnte, sein Ende erreicht, dann platzt die Eischale von einem

Pol bis zum andern, klafft weit auseinander, wie die beiden Schalen eines Hanfkornes, und die weiße Larve, bei der nur die Spitzen der Mandibeln, der Tarsus der Beine sowie Stigmen und Borstenhaare auf dem Rücken gelb sind, kriecht heraus. Dabei streckt sie sich beträchtlich; die aus einem 5,5 mm langen Ei gekrochene Larve von *Phoronaeus rusticus* Perch. z. B. war 13,5 mm lang und 3.25 mm breit. Die Alten bleiben bei den Eiern und jungen Larven, bis alle Eier ausgeschlüpft sind; dann werden neue Fraßgänge angelegt, in welchen die Alten voran, die Brut hinterher, weiter in das Holz eindringen, die ganze Gesellschaft fortwährend zirpend.

Der Tonapparat des Käfers, der bisher noch nicht beschrieben zu sein scheint, ist ganz eigenthümlich gebaut. Entfernt man einen der beiden Deckflügel, so bemerkt man, daß der aufgebogene Seitenrand der Ventralplatte eines jeden Bauchsegmentes durch eine leicht gebogene vertiefte, glatte Längslinie in zwei Felder getheilt ist. Das untere dieser Felder, das bei geschlossenen Flügeln frei bleibt, ist glänzend, unregelmäßig tief punktirt und meist mehr oder weniger dicht behaart. Das darüber liegende Feld, im Ruhezustand der Flügeldecken von diesen stets bedeckt, ist matt, dicht besetzt mit tiefen Grubenpunkten, an deren Rand eine nur bei starker Vergrößerung sichtbare kurze, starre, auf ihrer Unterlage gelenkig bewegliche Borste steht. Ueber diesem oberen Feld befindet sich ein weiteres Feld, dessen Form bei den einzelnen Bauchsegmenten etwas wechselt; im Allgemeinen hat es die Form eines rechtwinkligen Dreiecks mit stark abgerundeten Ecken; am oberen Rand stößt es allenthalben an die weiche Bindehaut, welche die Ventralplatte mit der Dorsalplatte verbindet, die Pleura genannt, die, am vorderen Rand eines jeden Bauchringes schief nach unten vordringend, das Luftloch trägt. Dieses oberste Feld ist leicht gewölbt, etwas heller pigmentirt als die beiden anderen Felder, matt und seidenartig glänzend. Es ist der eigentliche Träger des Tonapparates. Bei schwacher Vergrößerung erscheint es fein granulirt; bei starker Vergrößerung

bemerkt man auf ihm eine Menge niedriger, feiner, kegelförmiger Zapfen, die dicht neben einander stehen, ohne eine Anordnung in Reihen oder Bogenlinien erkennen zu lassen; am oberen Rande, beim Uebergang in die Pleura stehen sie etwas weitläufiger und gehen auch ganz vereinzelt auf diese über. Bei schwacher Vergrößerung scheinen dieses oberste Feld, für das ich den Namen Zapfenplatte vorschlage, und das mittlere, das ich wegen der tiefen Punkte Porenplatte nennen möchte, scharf von einander getrennt; bei starker Vergrößerung bemerkt man jedoch, daß sich an der Grenze zwischen den Poren vereinzelte Zapfen finden, während andererseits auch zwischen den Zapfen vereinzelte Poren liegen.

Dem letzten Bauchsegment, dem Aftersegment, das von dem vorletzten rings umgeben und gewöhnlich von den Flügeldecken ganz verdeckt wird, fehlen Poren- und Zapfenplatte gänzlich. Bei dem vorletzten Bauchring ist die Zapfenplatte an der Ventralplatte auf einen geringen Rest reduzirt, dafür ist dessen Dorsalplatte in ziemlicher Ausdehnung in eine Porenplatte umgewandelt, während die Dorsalplatte des drittletzten Bauchsegmentes fast ganz mit Zapfen bedeckt ist. Außerdem findet sich noch eine Zapfenplatte, und zwar die größte von allen, an den Epimeren der Hinterbrust; sie erreicht hier bei einem 32 mm langen Ptychotrychus crinicicatrix Kuwert eine Länge von 4 mm. Sie ist noch weiter dadurch ausgezeichnet, daß sie von einer erhabenen feinen Chitinleiste umsäumt ist und daß hier die Porenplatte gänzlich fehlt.

Dies ist der eine Theil des Tonapparates; der andere findet sich auf der Unterseite der Deckflügel am Seiten- und Hinterrand. Der äußerste Rand ist auf der Innenseite in einer Breite von circa 1 mm ganz glatt und glänzend; auf ihn folgt nach innen eine matte, fein granulirte Zone von wechselnder Breite, besonders breit über den Epimeren der Hinterbrust und am Hinterrand. Auf ihr bemerkt man bei starker Vergrößerung eine große Zahl kräftiger, an der Basis ziemlich breiter Chitinborsten, die

an der Seite im Allgemeinen den Raum zwischen der ersten und zweiten Punktreihe (vom Seitenrand gerechnet) einnehmen; gegen den oben erwähnten glatten Saum sind sie hier scharf abgegrenzt, gehen aber nach innen zuweilen über die zweite Punktreihe hinaus und hier finden sich zwischen ihnen sehr dünne, lange Haare. Nahe der Schulter und über den Epimeren der Hinterbrust werden die Borsten dicker und länger, stehen dichter beisammen, manchmal zu Reihen geordnet und treten bis an den äußersten Seitenrand des Deckflügels heran. Beim Hinterrand dagegen treten sie mehr von dem äußeren Rand zurück und erstrecken sich weiter nach innen.

Die Entstehung eines Tones bei diesem Apparat ist ähnlich, als wenn man mit einer Insektennadel über eine feine Feile fährt. Die Feile wird hier dargestellt durch die mit vielen Tausenden feiner Zapfen besetzten Zapfenplatten und statt der einen Insektennadel haben wir hier viele elastische Chitinborsten. Im Gegensatz zu unserem Vergleich streicht aber die Zapfenplatte an den Borsten entlang; die Flügeldecken greifen bei der Naht in einen doppelten Falz und schließen dadurch so fest, daß sie wie ein einheitlicher, starrer Deckel über Hinterbrust und Abdomen liegen, während das Abdomen ziemlich beweglich ist und von dem lebenden Käfer erheblich weiter vorgestreckt werden kann, als man bei Betrachtung todter Stücke in der Sammlung glauben sollte. Man kann deutlich beobachten, daß der zirpende Käfer das Abdomen in ganz kurzen Stößen nach hinten und unten bewegt. Möglicherweise sind bei der Tonerzeugung die auf der Innenseite der Zapfenplatten verlaufenden dicken Tracheenstämme, die alle Abdominalstigmen unter einander verbinden, betheiligt, die, wenn stark mit Luft gefüllt, die dünne Zapfenplatte nach außen vorwölben und gegen die Flügeldeckenborsten andrücken müssen. Vielleicht wird auch der Ton noch weiterhin komplizirt durch Töne, die entstehen, wenn die Borsten der Porenplatte über die Flügeldeckenborsten streichen, oder letztere über die kammartigen feinen Zwischenräume zwischen den tiefen Punkten der Porenplatte.

Zur Darstellung des Tonapparates eignen sich besonders die frisch ausgekrochenen, noch wenig pigmentirten und erhärteten Stücke, weil beim Entfärben ausgefärbter, alter Stücke in Kalilauge die Feinheiten der Zapfen und der Flügeldeckenborsten verloren gehen. Man braucht die Thiere nur in Wasser aufzukochen und die betreffenden Partieen von Weichtheilen zu reinigen, worauf sie getrocknet, längere Zeit in Nelkenöl aufgehellt und in Kanadabalsam eingelegt, sehr klare Präparate geben.

Der mit diesem Schrillapparat hervorgebrachte Ton ist laut und durchdringend; man hört die Käfer in einem angeschlagenen Strunk zirpen, ehe man sie sieht. Bei einem spät Abends gefangenen Exemplar, das ich in Ermangelung eines anderen Behälters in eine Porzellandose auf dem Waschtisch sperrte, war der Ton so stark, daß ich nicht eher einschlafen konnte, als bis ich die Dose aus dem Zimmer entfernt hatte. Gezirpt wird von den Käfern immerzu, ob sie nun ihre Brut bei sich haben oder nicht; daß sie sich aber dadurch mit der Brut verständigen, konnte ich sicher beobachten, als ich in einem Strunk außer Passalus (Alten und Brut) auch Rutelidenlarven und Puppen fand. Da mir an letzteren mehr lag, so warf ich die Passalus bei Seite, bis zu $^1/_2$ m vom Strunk entfernt. Während des Suchens nach Ruteliden hörte ich fortwährend das Zirpen der Passalus; als ich den Strunk ganz durchsucht hatte und vor dem Weggehen noch ein größeres Stück Holz in der Nähe umdrehte, fand ich darunter die Alten mit vier Larven; zwei andere strebten über Holzspäne und andere Hindernisse demselben Ziel zu.

Bei der Larve besteht der Schrillapparat aus einer ganzen Menge eigenthümlich gebauter Schrillhöcker auf dem Hüftring des mittleren Beinpaares, während das dritte Beinpaar auf einen ganz kurzen Stummel reduzirt ist, dessen mit concaven Zähnchen versehene Kante über diese Schrillhöcker streicht. Schiödte hat (l. c. t. XVIII. f. 18, 19) diesen Schrillapparat für die Larve von *Passalus cornutus* abgebildet. Es scheint mir, nach vorläufiger Untersuchung, daß sich nach Verschiedenheiten im Bau

derselben die Larven der einzelnen Arten unterscheiden lassen. Das Zirpen der Larve ist nicht so laut, als das des Käfers, aber doch deutlich zu hören, besonders bei den größeren Arten.

Die Larve ist recht beweglich und vermag auch an rauhen Wänden, sowie am Drahtgewebe der Zuchtkasten in die Höhe zu klettern; daß Passaluslarven, selbst verschiedener Arten, sich beißen, habe ich nie beobachtet; ebenso konnte ich nicht beobachten, ob sie sich häuten. Die ganze Entwicklung dauert ungefähr ein Jahr, selbst bei den großen Arten; bei *Paxilloides* kommen zwei Generationen in einem Jahr vor. Die Larve bedarf zur Verpuppung keiner eignen Puppenhülle; die Puppe liegt gewöhnlich frei im Fraßgang, der Mulm leicht zur Seite gedrängt, selten durch eine schwache Kittsubstanz zu einem brüchigen Kokon vereinigt.

Der Uebergang aus dem Larven- in das Puppenstadium und von diesem zum Käfer dauert circa drei Wochen, sodaß es kaum möglich ist, die Zwischenstadien zu fixiren, zumal Larven und Puppen eine Störung nicht so gut vertragen als z. B. Rutelliden. Die Alten bleiben bei ihrer Brut, bis alle Larven verpuppt sind, bleiben auch bei den Puppen, bis diese alle entwickelt sind und müssen dann noch für die frisch entwickelten Käfer sorgen, die längere Zeit gebrauchen, ehe sie ganz erhärtet und ihre inneren Organe so weit ausgebildet sind, daß sie sich selber nähren können. Im Januar und Februar findet man häufig noch ganze Familien beisammen, oft dicht bei einander in einem Fraßgang, wobei sich die Alten von den Jungen nur durch abgeriebene Zähne an den Vorderschienen, geringere Behaarung, Fehlen von Tarsen etc. unterscheiden lassen. Ob die Alten, nachdem sie ihre Brut großgezogen, nochmals zur Copula schreiten und eine weitere Generation aufziehen, habe ich leider nicht beobachtet, wie noch so mancher Punkt in der Biologie dieser interessanten Gruppe der Aufklärung bedarf.

So häufig der Käfer in altem Holz ist, so selten findet man ihn im Freien; ich glaube, es war kein halbes Dutzendmal, daß

ich einzelne Käfer im Walde am Boden oder an alten Stämmen kriechend fand. Gewöhnlich findet man nur eine Familie in einem Strunk, häufig neben Larven anderer Lamellicornier, selten sind mehrere Familien derselben Art beisammen, aber nie fand ich verschiedene Arten bei einander. Nur einmal sah ich einen Passalus fliegen; der Flug ist langsam und schwerfällig. Zweimal fand ich ihn bei elektrischem Licht (Bogenlampe) einmal in S. Paulo am 7. November, das andere Mal in Petropolis am 1. Januar; an Petroleumlicht, an welchem die Kolonisten unten im Karolinenthal viele Käfer für mich sammelten, wurden nie Passaliden gefangen.

Im Zuchtkasten waren die Käfer sehr lebhaft und gaben durch ihr Gebahren viel mehr, als man nach dem Habitus des todten Insektes vermuthen sollte, ihre Verwandtschaft mit den Lucaniden zu erkennen. Den Vorderkörper, Kopf und Thorax, vor dem Schildchen zurückgebogen, die Vorderbeine fast gerade gestreckt, die Fühlerkeule gespreitzt und zurückgebogen, krochen sie unter fortwährendem Zirpen herum, faßten sich mit den Oberkiefern, zerrten sich hin und her und bissen sich Fühler und Beine ab.

Sie kamen besonders an feuchten, bedeckten Tagen hervor; wenn die Sonne schien, versteckten sie sich; doch sind sie keine Nachtthiere, denn wenn ich des Nachts den Zuchtkasten plötzlich beleuchtete — ich hatte elektrisches Licht im Zimmer — so fand ich ihn gewöhnlich leer. Die Käfer strömen beim Herumkriechen einen kräftigen, aromatischen Duft aus, der den Larven fehlt.

In einer frisch gebrannten Roçe fand ich einmal in einem großen Baumstamm, dessen verkohlte Oberfläche noch heiß war, in Fraßgängen dicht unter der Oberfläche einige verbrannte Passaliden. Sie hatten ihre Form vollständig bewahrt, glänzten aber wie polirter Graphit, ganz silbergrau. In einer Tiefe von circa 4 cm hatte die Hitze keine Einwirkung mehr gehabt; der Stamm war da feucht und kühl und in den Fraßgängen krochen einige Passaliden, Käfer und Larven, munter umher.

Ein ständiger Begleiter der Passaliden bei Petropolis ist eine Blattide, *Polyzosteria* spec., die sich in allen Altersstufen in den Fraßgängen findet und von den Nahrungsresten und Faeces lebt, gelegentlich wohl auch eine todte Larve auffrißt. Bricht man einen alten Strunk auf und es stürzen einem die jungen Blattiden entgegen, dann kann man sicher auf die Anwesenheit von Passaliden rechnen; bei anderen Lamellicornierlarven habe ich sie nicht oder nur ausnahmsweise gefunden.

Mitte und Ende August machte ich mehrere Exkursionen nach dem Retiro-Thal. Wie schon früher bemerkt, sind die Höhen zur Linken gänzlich entwaldet und in Capimfelder umgewandelt; zur Rechten liegen beim Eingang ins Thal vor dem steilen Felsen Kolonistenhäuser mit hübschen Gärten; weiterhin bis zum Ende des Thales ist der Höhenzug rechts mit dichtem Urwald bedeckt. Am Fuße desselben fiel mir in einem frisch angelegten Capimfeld ein circa 1 m hoher und 5 cm dicker Stamm auf, die Rinde hell weißgrau mit feinen braunen Strichen, ähnlich unserer Birke, der ungefähr in Spannhöhe über der Erde durch eine ringsum laufende tiefe Kerbe zum Absterben gebracht war. Als ich an den Stamm anstieß, raschelte es in demselben, so daß ich glaubte, es stecke eine Schlange darin; als aber nach mehrmaligem Anstoßen nichts herauskam, untersuchte ich den Stamm genauer und fand darin eine große Anzahl (circa 50) Cerambycidenlarven mit Puppen. Die Larven, alle circa 4 cm lang, hatten das cedernartige Holz von unten bis oben mit ihren Fraßgängen durchsetzt. Die Puppen, $3^1/_2$ cm lang, mit einem Stachel an der Fühlerbasis, zwei Reihen grober Borstenhaare auf der vorspringenden Oberlippe und den Kniegelenken der Vorder- und Mittelbeine, mit kurzen, derben Chitinstacheln auf der Rückenseite der Bauchringe, besonders dicht auf dem Aftersegment stehend, lagen dicht unter der Rinde in geräumigen Puppenwiegen, die mit lose zusammengekittetem, staubförmigen Fraßmehl ausgekleidet und außerdem oben und unten mit einem Büschel langer, fadenförmiger Holzspäne versehen waren, ähnlich der jetzt viel-

fach zum Verpacken benützten Holzwolle. Bei jeder Störung drehte sich die Puppe unter Beugen und Strecken auf dem Aftersegment im Kreise herum und verursachte durch das Kratzen mit den Chitinstacheln an den Wänden ihrer Wiege sowie besonders auf den Holzspänen unten und oben das erwähnte laute Rascheln.

Ich schnitt den Stamm in zwei Stücke und nahm ihn mit nach Hause, wo die Thiere im Zuchtkasten sich weiter entwickeln und am 20. IX. der erste, am 31. XII. der letzte Käfer auskroch, für den sich bei der Bestimmung der Name *Oncoderes Dejeani* Thoms. ergab.

Im Ganzen fand ich fünf Arten dieser Gattung bei Petropolis, von den Brasilianern serradores — Säger — genannt, und hatte im Januar-Februar Gelegenheit, sie bei ihrer Thätigkeit zu beobachten. Der Käfer nagt in einen Zweig oder dünnen Stamm eine Kerbe, die er, um denselben herumkriechend, immer mehr vertieft, bis derselbe schließlich durchbricht und der sich darauf festklammernde Käfer mit ihm zu Boden fällt. Dann legt das ♀ — ich konnte leider nicht beobachten, ob auch das ♂ Zweige absägt — an den abgesägten Zweig oder Stamm, meist in die Markhöhle oder in eine Höhlung nahe derselben seine Eier ab; die Larven fressen nach und nach Gänge in das Holz, verpuppen sich aber stets dicht unter der Rinde. Hat der Käfer die Puppenhaut verlassen und ist erhärtet, dann nagt er sich durch die Rinde, die seine Puppenwiege bedeckt, ein kreisrundes Loch und begiebt sich ins Freie. Auf der Besitzung des Herrn Dr. Werneck im Quartero Morin bei Petropolis richteten diese Käfer unter den Anpflanzungen von Eucalyptus und Mimosen großen Schaden an und fielen ihnen hier selbst armsdicke Stämme zum Opfer; sie gehen nicht etwa kränkliche oder abgestorbene Bäume an, sondern gerade recht gesunde und kräftige Exemplare. Das Einsammeln und Tödten der Käfer, wie es Dr. Werneck von Kindern vornehmen ließ, dürfte hier wohl ebensowenig helfen wie das von mir vorgeschlagene Einsammeln und Verbrennen der

abgenagten Zweige, da von dem benachbarten Urwald fortwährend neuer Zuzug erfolgt.

In dem oben erwähnten Capimfeld standen auch einige armsdicke, kaum spannenhohe Baumstümpfe, die ich nach dem harten, weißen Holz, nach der Rinde und dem beim Anschlagen ausfließenden Milchsaft, besonders aber nach einigen Wurzeltrieben, als Reste von wilden Feigenbäumen (Ficus spec.) erkannte. Darin fand ich in Anzahl Larven und Puppen, deren Zucht späterhin *Pelidnota pulchella* Kirby ergab. Von den Macraspislarven unterscheiden sie sich sofort durch den schön hellgelben Kopf, bei welchem nur die Oberkiefer und die erhabene Leiste zwischen Stirn und Kopfschild tief schwarzbraun sind, während das letztere sowie die Oberlippe in der Mitte röthlichgelb sind. Die kleinen röthlichen Stigmen heben sich von der satt weißgelben Körperfarbe kaum ab. Ein weiterer Unterschied liegt in der Bildung der Oberkiefer, die bei *Pelidn. pulchella* (wie bei allen Pelidnotenlarven, die ich bisher untersuchen konnte) einen gerade verlaufenden, an der Spitze nur wenig nach innen gekrümmten Außenrand haben, während derselbe bei *Macraspis* von der Basis bis zur Spitze gekrümmt ist. Wie bei *Macraspis* haben die Oberkiefer links 3, rechts 2 Zähne; dagegen hat die Schrillplatte — area stridulatoria — auf der Unterseite der Oberkiefer nur acht starke Leisten, vor welchen zuweilen noch 2—3 unregelmäßige Querhöcker liegen. Am Unterkiefer befinden sich 6 Schrillborsten, von denen zuweilen die hinteren 3 doppelt sind; sie verlaufen von hinten außen nach vorn innen und vor ihnen befindet sich ein erhabenes, hufeisenförmig gekrümmtes Chitinstück, das bei *Macraspis*, wo ich es zu erwähnen vergaß, erheblich kleiner und nur wenig gekrümmt ist. Die Schrillborsten stehen bei *Macraspis* auf einer erhabenen Kante, die bei *Pelidnota* fehlt. Bei der erwachsenen, noch nicht sich zur Verpuppung vorbereitenden Pelidnotalarve sind der 4. und 5. Bauchring (von hinten gezählt) erheblich eingeschnürt — bei einer 5,5 cm langen Larve z. B. hat der letzte Brustring einen Durchmesser von 8, der vorletzte

Bauchring 9, der 4. Bauchring aber nur 5,5 mm —, während bei *Macraspis* diese Bauchringe nicht dünner sind, als die übrigen.

Die Puppe der *Pelidnota pulchella* unterscheidet sich von der der *Macraspis cincta* außer durch die Verschiedenheit in der Ausdehnung von Meso- und Metanotum, die durch die verschiedene Größe des Schildchens bei beiden Arten bedingt wird, dadurch daß sie von den bei *M. cincta* erwähnten dunkel gefärbten Chitingebilden auf den Rückensegmenten fünf besitzt, während *Macraspis* deren nur vier hat.

Die Lebensweise von *P. pulchella* betreffend, habe ich schon oben bemerkt, daß ich die Larven in hartem Holz fand — wie ich durch Erkundigung hörte, waren die Stämme erst vor zwei Jahren geschlagen worden. Ich fand später die Larven noch häufig bei Petropolis, aber stets in Stämmen, die noch ziemlich frisch und hart waren; brachte ich in den Pelidnoten-Zuchtkasten altes, morsches Holz und daneben frisches, hartes, so zogen sie stets das letztere vor, selbst die ganz jungen Larven. Letztere fand ich manchmal in kranken Aststücken noch lebender Bäume und in Holz, das sich mit dem Messer kaum schneiden ließ. Ihre Fraßgänge sind glattwandig, scharf ausgenagt; ihre Puppenwiege ist sorgfältiger innen geglättet, als bei *Macraspis*. Sie sind ebenso bissig als Macraspislarven, aber bei der Zucht merkbar empfindlicher gegen Störungen und Verletzungen, was wohl von dem Aufenthalt in dem härteren Holz herrührt. Daß die härtere Nahrung auch die gerade Form der Oberkiefer bedingt, glaube ich daraus schließen zu dürfen, daß alle Käferlarven, die ich in hartem Holz fand — Larven von Rhynchophoren, Cerambyciden, gewisse Tenebrioniden u. s. w. — gerade, meiselförmige Oberkiefer besitzen, während die in weichem Holz lebenden — von Lamellicorniern speciell die Dynastiden und Cetoniden — gekrümmte Oberkiefer haben.

Die Larvenzeit dauert wohl ebenso lang als bei *M. cincta;* genau konnte ich sie nicht beobachten, ich glaube dies aber nach dem Wachsthum der Larven, die ich bei Petropolis gefunden,

sowie derjenigen, die ich ex copula gezogen, mit nach Hamburg gebracht und hier weiter gezüchtet habe, schließen zu dürfen. Der frisch ausgekrochene Käfer hat zuerst ganz schneeweiße Ober- und Unterflügel, ohne Spur einer Zeichnung, und gebraucht circa 4 Wochen, bis er ganz ausgefärbt ist. Während schon Anfang September die ersten Käfer auskrochen, fand ich im Freien die ersten Käfer vereinzelt Anfang Januar, in Anzahl erst Mitte und Ende Februar. Sie gleichen in ihrem Verhalten der *Macraspis cincta*, sind ausgesprochene Sonnenthiere, die mit Anbruch der Dunkelheit sich verstecken, einen raschen, lebhaften Flug haben, und sich besonders auf Inga, einer Mimose, finden, wo sie die Blüthen, nicht die Blätter, fressen.

Die der *Pelidnota pulchella* im System nahestehenden Arten *cupripes* Perty und *liturella* Kirby gleichen im Aussehen der Larven und Puppen sowie im biologischen Verhalten dieser so sehr, daß ich sie kurz hier besprechen will. Beide Arten sind bei Petropolis häufig; während aber *pulchella* zuweilen noch größere Stämme angeht, finden sich *cupripes* und *liturella* nur in kleinen, knapp armsdicken Stöcken, an Waldrändern und in der capoeira — nie fand ich sie in Stämmen im Urwald drin. Die Larven beider Arten lassen sich von entsprechend großen Larven der *pulchella* mit bloßem Auge nicht unterscheiden; bei der Untersuchung der Mundtheile fand ich, daß die Anzahl der Leisten auf der Schrillplatte bei *cupripes* gewöhnlich 6 große und davor 4—5 kleine, unregelmäßige, die Zahl der Schrillborsten regelmäßig 7 beträgt und das davor liegende Chitinstück zwar eine hufeisenförmige Oberkante, aber eine gerade verlaufende Grundlinie hat, während auch diese bei *pulchella* hufeisenförmig gekrümmt ist. Bei *liturella* zähle ich am Oberkiefer meist 7 Leisten, davor 2—3 kleine; am Unterkiefer 6—8 Borsten und davor ein Chitinstück wie bei *liturella*. Doch sind diese Zahlen nicht konstant; ich besitze einige Stücke, wo die eine Art ganz die Verhältnisse darbietet, wie sie für die andere Art gewöhnlich sind. Ich benutzte zu diesen Untersuchungen nur die

Mundtheile der die Puppe umgebenden Larvenhaut und ließ die Puppe sich ganz entwickeln, um alle Zweifel über die Species zu beseitigen. Wie die Larven, so gleichen sich die Puppen beider Arten, so lange sie unausgefärbt sind, vollständig. Die Pigmentirung beginnt in beiden Arten an den Tarsen und Hinterschienen, dann wird der Kopf im Ganzen dunkler, dann treten bei der *liturella* die zwei braunen Längsbinden auf dem Halsschild auf, während bei *cupripes* das ganze Halsschild braun wird; gleichzeitig wird das Aftersegment braun, ebenso wie die ganzen Beine. Der frisch ausgekrochene Käfer hat bei beiden Arten Abdomen, Vorder- und Hinterflügel schneeweiß; erst später zeigen sich bei *liturella* die braunen Längsstreifen auf den Flügeldecken.

Schon am 9. August fand ich die ersten ausgefärbten Käfer von *cupripes* mit Puppen und Larven zusammen in einem kleinen Baumstumpf am Wege bei Itamaraty; späterhin fand ich auch *liturella* und dann beide Arten häufig überall um Petropolis; aber erst gegen Mitte Dezember fand ich die ersten Stücke im Freien. Hier verhalten sie sich ebenso wie *P. pulchella*; sie fliegen lebhaft umher, so lange die Sonne scheint; die Nacht verbringen sie oft auf der Unterseite der Blätter; außer auf den Blüthen von Ingá fand ich sie auch öfter an Mimosenblüthen, und glaube ich, daß sie nur diese fressen. Nachdem ich meinen Bedarf an Stücken für die Sammlung sowie für den Zuchtkasten zur Beobachtung bei der Copula gedeckt — denn im Freien kann man diese kaum je beobachten, da die blühenden Ingá und Mimosen gewöhnlich 4—5 Meter hoch sind — und den Thieren mit mehr Ruhe im Freien begegnete, bemerkte ich häufig, daß sie beim Herumfliegen auf irgend einer Blüthe oder einem Busch Rast machten, dorten eine Zeitlang herumkrochen und dann weiterflogen. Ich ersah daraus, daß man sich hüten muß, jede Pflanze, auf welcher man einen Käfer findet, auch für eine Futterpflanze desselben zu halten.

Eine weitere nahe verwandte Art ist die *P. xanthospila*

Germar, die ich an den Abhängen der Serra, zwischen Meio und Raiz da Serra, aber auch nur dorten, häufig fand. Auch ihre Larve und unausgefärbte Puppe gleichen — mit bloßem Auge betrachtet — der von *P. pulchella;* am Oberkiefer hat sie 8—11, gewöhnlich 9 Schrillleisten, am Unterkiefer 7 Borsten, doch ist das Chitinstück davor deutlich niedriger und länger, auch die Schrillborsten sind länger, als bei den 3 anderen Arten. Als die Puppen anfingen sich zu verfärben, glaubte ich ganz bestimmt, *Rutela versicolor* Latr. vor mir zu haben, so sehr glichen sie dieser Art in Größe und Färbung. Erst als die Käfer auskrochen, sah ich, daß es sich um *P. xanthospila* handelte, und war die Verwechslung um so leichter, als die einzigen Unterschiede zwischen beiden Arten in den Dimensionen des Mesosternalfortsatzes und des Scutellums liegen, letzteres aber bei der Puppe mindestens doppelt so groß ist als bei dem ausgebildeten Insekt und ersterer durch die dicke Puppenhaut viel größer erscheint, als er später beim Käfer ist. Schon am 20. August fand ich die ersten Larven und Puppen, andere am 21. X., einige Larven, die ich lebend mit herüber gebracht, verpuppten sich und waren am 29. Juli, als ich sie tödtete, soweit ausgefärbt, daß man die Art deutlich erkennen konnte. Nur einmal beobachtete ich den Käfer im Freien, bei Meio da Serra am 14. II., wo er die Krone eines blühenden Baumes (einer Lorberart) wie eine Cetonide in sausendem Flug umkreiste, sich kurze Zeit niederließ und wieder abflog. Für den Fang mit dem Netz war der Baum viel zu hoch; zu erklettern war er auch nicht, doch gelang es schließlich, von einem höheren Felsen aus einige Stücke mit dem Netz zu erbeuten.

Im Gegensatz zu den genannten 4 Arten fand ich die im System zur selben Gruppe (Burm. I. A und B) gehörige *P. rugulosa* Burm. nur in großen Stämmen und nur im Innern des Waldes. Am 8. X. wurde ein vollständig ausgefärbtes und erhärtetes Exemplar dieser Art im Schweizerthal gefunden und mir übergeben; das Thier muß aber unter sehr günstigen Bedin-

gungen seine Entwicklung durchgemacht haben, denn die ersten ganz entwickelten Käfer fand ich erst am 28. Januar im Freien. Am 12. X. fand ich auf dem Portugiesenberg Larven, Puppen in allen Stadien und frisch ausgekrochene Käfer, bei letzteren die weichen Flügeldecken prachtvoll violett schimmernd. Sodann fand ich Larven und Puppen bei den großen Wasserwerken in der Nähe von Cachambu; ferner im Karolinenthal, und stets in Stämmen, die ich sicher als wilde Feigenbäume (Urostigma spec.) bestimmen konnte. Das Holz, in dem ich die Larven und Puppen fand, war stets noch ziemlich frisch und hart, sodaß beim Heraushauen mit der Axt resp. dem Stahlspaten ein großer Prozentsatz zu Grunde gingen.

Die Larve unterscheidet sich von denen der genannten Arten außer durch die Größe durch eine mehr rothgelbe Färbung des Kopfes; neben den Oberkiefern sind auch die Mitte der Oberlippe, der ganze hintere Theil des Kopfschildes und der Vorderrand der Stirn tief braunschwarz, letztere außerdem dichter und gröber punktirt, als bei den übrigen *Pelidnota*-Arten.

Auf der Schrillplatte finden sich gewöhnlich 7 große und davor 2—3 kleine Leisten, in einem Falle von ersteren nur 4, die nach hinten sanft, nach vorn steil abfallen; am Unterkiefer 7 Schrillborsten und davor ein relativ hohes und breites Chitinstück.

Die Größe der erwachsenen Larven beträgt bei *P. pulchella* gewöhnlich 5—$5^1/_2$, bei *liturella* und *cupripes* 3—$3^1/_2$, bei *xanthospila* bis $5^1/_2$, bei *rugulosa* $6^1/_2$ cm; die der Puppen beträgt bis 24, resp. 16—17, resp. 15—17, resp. 21, resp. 24—26 mm, doch sind dies nur annähernde Werthe, da die Größe der Puppe ja ziemlich erheblichen Schwankungen während ihrer Entwicklung unterliegt.

Ueber die Lebensweise der *P. rugulosa* als Käfer kann ich leider gar keine Angaben machen. Nie sah ich das Thier im Freien; alle Stücke, die ich fand, selbst die ganz ausgefärbten und erhärteten, fand ich im Holz, wo sie z. Th. in den Fraßgängen der Larve herumkrochen. Auch am Licht wurde der

Käfer von den Kolonisten, welche für mich sammelten, nie gefunden. Ich glaube jedoch, daß er, wie alle anderen Arten dieser Abtheilung, ein Blüthenkäfer ist, vielleicht die Blüthen hoher Urwaldbäume besuchend, da alle Mitglieder dieser Gruppe der Gattung *Pelidnota* ausgesprochene Blüthenthiere sind und ich auch zwei weitere Verwandte von ihm, die *P. rostrata* Burm. am 20. Januar auf dem Corcovado, die *P. bivittata* Swed. am 1. Januar beim Itamaraty an blühenden Bäumen fing.

Im unteren Theil des Karolinenthals, nachdem man die beim Eingang gelegene Eisfabrik und einige benachbarte Kolonistenhäuser hinter sich gelassen, führt der Weg weiter aufwärts durch eine enge, ziemlich steile Schlucht, eine der romantischsten Partieen, die ich in der näheren Umgebung von Petropolis angetroffen habe. Zur Linken hat man den mehrfach erwähnten steilen Felsen, dessen mit riesigen Bromelien bedeckte Wände stellenweise fast senkrecht abfallen, im unteren Theile aber viele Risse und Vorsprünge zeigen, die früher mit Wald bestanden, jetzt ein Lieblingsaufenthalt von Eidechsen und den ihnen nachstellenden Schlangen sind. Vor einigen Jahren kamen Italiener in dieses Thal, bauten sich dicht am Abhang ihre Hütten, schlugen den Wald bergauf nieder und pflanzten Capim, bis eines Nachts nach schwerem Regen die dünne Erdschicht, ihres Haltes durch die Baumwurzeln beraubt, mit großen Felsstücken herunterstürzte und die ganze Kolonistengesellschaft (14 Personen) erschlug. Die einzigen Ueberreste dieses verunglückten Kulturversuches sind einige Apfelsinenbäume und Bananenbüsche am Rande des Gebirgsbaches, der von der Höhe der Schlucht herabeilt über mächtige Felsblöcke und gestürzte Baumstämme, zwischen denen flinke Taschenkrebse, Telphusa spec., von den Brasilianern caranguejo, zuweilen auch siri genannt, herumspazieren und den Libellen- und Fliegenlarven oder den in stillen Buchten eng zusammengedrängten Kaulquappen nachstellen.

Der Bergrücken zur Rechten des Weges trägt an seinen unteren Abhängen einen üppigen Urwald, dem von seiner ursprüng-

lichen Vegetation nur einige große Cedern und ein Theil der hier besonders häufigen Kohlpalmen geraubt sind. Weiter aufwärts werden die Hänge so steil, daß sich nur einige Büsche und niedrige Bäume in Ritzen und Vorsprüngen halten können, während die Höhe wiederum dicht bewaldet ist. Ein Erklettern der Höhe ist ungemein schwierig, da der glatte Granit dem Stiefel wenig Halt gewährt, ein Klettern mit bloßen Füßen aber wegen der Schlangen und besonders wegen der mit langen scharfen Dornen besetzten rankenden Bambusen nicht rathsam ist. Nachdem ich einen halben Tag lang mich abgemüht und nicht über die halbe Höhe gekommen war, gab ich den Versuch auf, die Höhe zu erreichen, obschon sie der einzige mir bekannte Aufenthalt wilder Affen in der Nähe von Petropolis ist. Bei meinen Streifereien weiter unten hörte ich sie wohl schreien, bekam aber nie ein Stück zu Gesicht. Auch Gürtelthiere, Tatú, waren da oben häufig und wurden von den Kolonistenjungen, die ihretwegen die halsbrecherische Kletterpartie nicht scheuten, mehrfach gefangen.

Der Wald unten war reich an abgestorbenen und gestürzten Baumstämmen, und für Larven der beste Sammelplatz weit und breit. Felsblöcke lagen hier im Walde zerstreut, über und über mit Farren, Orchideen, Bromelien und sogenannten Blattkaktus überdeckt, und machten im Verein mit den vielen herumliegenden Stämmen und Aesten das Vorwärtskommen nicht minder schwierig als die allenthalben von den Aesten herabhängenden Luftwurzeln und Schlingpflanzen, Çipó genannt, die bald zwirnsfadendünn, bald armsdick, bald gerade, bald gewunden wie ein Korkzieher ein Aufpassen nach oben nicht weniger erfordern als die Hindernisse am Boden. Ich stieß hier auf einen Baumwürger, der in 2 m Höhe über der Erde einen Umfang von 139 cm hatte, für eine Schlingpflanze eine ganz respektable Dicke. Lange Zeit hielt ich ihn für das stärkste Exemplar bei Petropolis, bis ich kurz vor meiner Abreise weiter oben in demselben Wald auf einen wahren Riesen seiner Art traf, der mit zwei starken Wurzeln

aus der Erde kam, die sich in Höhe von circa 4 m vereinigten, und deren eine in der Höhe von 2 m über der Erde über 150 cm maß. Meist findet man nur einen Baumwürger an einem Stamm; nur einmal fand ich deren zwei, jeder mit mehreren Wurzeln aus der Erde kommend, weiter oben durch breite Brücken verbunden und den Baum mit einem wahren Netzwerk von Klammern erdrückend. Es scheint das Loos einer jeden Figueira in den Bergwäldern bei Petropolis zu sein, in ihren alten Tagen von einem Baumwürger erdrosselt zu werden, denn man findet ihrer kaum eine ohne diesen Schmarotzer. Vielleicht begünstigen auch die der Figueira eignen Brettwurzeln ein Hängenbleiben und Wurzelschlagen der Samen, denn ich fand gewöhnlich den Raum zwischen den bergauf gerichteten Brettwurzeln mit Erde aufgefüllt und mit allen möglichen Pflanzen dicht bewachsen; an glattwandigen Stämmen, die ohne solche Brettwurzeln aus der Erde kommen, wie z. B. an den wilden Goyavabäumen, Goyabeiras do mato, fand ich sie nie. Weiter flußabwärts am Piabanha, in der Ebene zwischen Correas und Itaipaba, steht auch eine große Zahl alter Figueiras, aber alle ohne Cipó matador. Von dem zuerst erwähnten Baumwürger gelang es mir, eine gute photographische Aufnahme zu machen, ebenso von einer offenbar sehr alten Cecropie in der Nähe, die sich auf ihren Pfahlwurzeln so weit aus der Erde erhoben, daß man etwas gebückt unter denselben hindurch gehen konnte. Das Photographiren im Urwald hat seine Nücken; ganz abgesehen von der Schwierigkeit, sich in dem Pflanzengewirr erst einen Standort für das Stativ zurecht zu hauen, ist es recht schwer, die Lichtverhältnisse richtig abzuschätzen. Fast die Hälfte aller Aufnahmen, die ich im Waldinnern machte, mißglückten mir, während von den circa 150 Aufnahmen im Freien kaum zwei Dutzend unbrauchbar waren.

Einige der im Wald herumliegenden Stämme waren so dick, daß ich nicht darüber hinweg sehen konnte; als ich versuchte, über einen derselben hinüber zu klettern, brach ich ein und war im Nu von einer Menge Saúba-Ameisen attaquirt, die in

dem hohlen Stamm ihr Nest hatten. Ihr Biß ist sehr schmerzhaft, und ich mußte mich im Wald vollständig entkleiden, um meine Peiniger alle los zu werden. Später sah ich mir die Stelle meines Reinfalles noch einmal an und fand in dem Stamm auch die berühmten Pilzgärten der Saúba, aber keine myrmekophilen Käfer und auch keine in den Kjökkenmöddingers der Ameisen hausende Cetoniden- oder Dynastidenlarven. Offen gestanden, suchte ich auch nicht lange darnach; die Saúba sind ruppige Gesellen, aller Höflichkeit gegen den Fremdling bar, und die Ameisengäste interessirten mich zu wenig, um dafür eine zweite Auflage künstlicher Nesselsucht zu riskiren.

Ende September stieß ich beim Herumklettern in diesem Theile des Waldes auf einen Figueirastrunk, etwa 2 m hoch und $^1/_2$ m dick, ganz mit Schmarotzern bewachsen, der nach einigem Rütteln über der Erde abbrach. An der Bruchstelle bemerkte ich fingerdicke Fraßgänge, die in dem Stamm aufwärts führten und in Puppenwiegen endigten, die theils Puppen, theils Larven nahe der Verpuppung enthielten. Auch in dem Wurzelstock konnte ich die Fraßgänge weiter verfolgen, in einigen dicken Wurzeln bis zu circa 25 cm unter der Erde — weiter kam ich nicht ohne Spaten — und fand auch hier Puppen und Larven, von letzteren mehrere, die noch nicht reif zur Verpuppung waren. Anfang November kroch die erste Puppe aus und ergab *Pelidnota chalcothorax* Perty.

Die Larve zeigt den ausgesprochenen Typus der Pelidnotenlarven; der Kopf ist hellgelb, nur die erhabene Leiste zwischen Stirn und Kopfschild, die Spitze sowie Ober- und Seitenkante der Oberkiefer sind tief schwarzbraun; die braunen Stigmen heben sich von der Unterlage stärker ab, als bei den kleinen Pelidnoten. Die Größe der erwachsenen Larve beträgt 60—65 bei einer Breite von 13 mm über dem hinteren Beinpaar. Die ganz ausgebildete Puppe ist 27 mm lang und 15 breit; sie hat wie alle Pelidnotenpuppen von den Chitingebilden der Rückensegmente fünf, doch treten dieselben viel weniger hervor als bei den Arten

der ersten Gruppe, weil die Dorsalplatten einen kammförmigen, gekrümmten Wulst tragen, der nach vorn allmählig, nach hinten steil abfallend, bei gerade gestrecktem Hinterleib die Chitingebilde fast ganz verdeckt. Außerdem sind diese viel schwächer pigmentirt, als bei den Arten der ersten Gruppe.

Ueber die Lebensweise des Käfers kann ich leider nichts mittheilen; die wenigen aus den Puppen auskriechenden Stücke conservirte ich für die Sammlung und im Freien traf ich den Käfer nie. Es war auch das einzige Mal, daß ich die Larven oder Puppen einer großen *Pelidnote* bei Petropolis fand. Zwar fiel es mir auf, daß ich neben den hunderten von Larven und Puppen der *Macraspis* und kleinen *Pelidnoten* nie auf solche der großen Arten, speciell der *P. aeruginosa* stieß, aber bei der Fülle biologischer Beobachtungen im Freien und der Sorge um die vielen gefüllten Zuchtkästen im Hause vergaß ich die wichtige Beobachtung, daß ich die *chalcothorax*-Larven in dicken Wurzeln unter der Erde angetroffen, und tröstete mich schließlich mit dem Gedanken, *aeruginosa* komme bei Petropolis überhaupt nicht vor. Um so mehr war ich überrascht, als ich am 25. November von einem Kolonistenjungen im Karolinenthal eine ganze Schachtel voll *Pelidnota aeruginosa* Drury erhielt, die am Tage vorher gefangen, an den niedrigen Büschen am Wasser in der oben erwähnten Schlucht sehr häufig sein sollten. Ich ging sofort mit dem Jungen auf die Suche, konnte aber zuerst keine Stücke finden, bis ich dahinter kam, daß sie stets auf der Unterseite der Blätter saßen und mit Vorliebe an den Zweigen, die über dem Wasser hingen. Ich nahm eine gute Anzahl davon mit nach Hause, und da der Käfer bis zu meiner Abreise von Petropolis, Ende Februar, so häufig war, daß man an einem Morgen bequem 5—600 Stück hätte einsammeln können, so hatte ich reichlich Gelegenheit, das Thier auch im Freien in seiner Lebensweise zu beobachten. Vor Allem fiel mir die Unverträglichkeit der Käfer auf; hatten sie genügend Raum, so vertrugen sie sich wohl, aber in Anzahl in eine kleine Schachtel zusammengesperrt, bissen sie

einander Beine und Fühler ab und konnte ich mit eigenen Augen sehen, wie ein ♂ einem anderen die Mittelschiene mit einem Biß amputirte. Im Freien scheinen sie einander mehr aus dem Wege zu gehen, denn ich fand sie nie in solchen Klumpen beisammen, wie unsere Maikäfer, sondern mehr gleichmäßig vertheilt. Die Büsche, an denen sie im Karolinenthal und späterhin überall bei Petropolis so häufig waren, gehören zur Gattung Boehmeria, einer Urticee; die Species kann ich leider nicht feststellen, da meine im Herbarium eingelegten Blätter und Blüthen verloren gingen. Bei Ouropreto in Minas geraës ist der Käfer sehr häufig an B. caudata; wahrscheinlich ist die Species bei Petropolis dieselbe. Der Käfer frißt nur das Blatt, nie die Blüthe, und beginnt meist in der Mitte, selten am Rande, nur die großen Rippen stehen lassend. Seine Gefrässigkeit ist ziemlich groß, und Ende Februar waren die meisten Boehmerien im Karolinenthal kahl gefressen. Außerdem frißt der Käfer auch die Blätter einer Melastomacee; ich konnte sogar einmal beobachten, daß sie eine circa 3 m hohe Melastomacee vollständig kahl frassen, trotzdem ringsum Boehmerien standen, und diese erst angingen, nachdem die Melastome entblättert war. Einige Male fand ich ihn auch an Ingá, hier die Blätter fressend. Weiterhin fand ich ihn auf einer wilden Feige mit kleinen Blättern und mirabellenartigen Früchten von fad süßlichem Geschmack, und auf der Unterseite von wilden Mandiokablättern, aber in beiden Fällen nur angeflogen, ohne zu fressen. Die Käfer fressen viel und geben reichlich schwarze, sehr weiche Faeces von sich, durch die sie ihre Anwesenheit leicht verrathen. Stößt man nur leicht an den Busch, auf welchem die Käfer sitzen, so lassen sie sich sofort fallen; gelingt es ihnen nicht, sich unterwegs an einem Blatt oder Zweig festzukrallen, worin sie sehr geschickt sind, und gelangen sie auf die Erde, dann wühlen sie sich in diese ein. Die Nacht verbringen sie meist auf der Unterseite der Blätter, aber auch häufig in der Erde, wie die Stücke bewiesen, die ich des Morgens mit angetrockneten Resten von rothem Lehm auf Kopf und Halsschild

fand. Sie kriechen herum und halten sich fest, wie alle Pelidnoten und Macraspis, indem sie die größere Klaue an allen Füßen einschlagen und die kleinere in die Unterlage, z. B. das Parenchym der Blätter, einbohren, und es ist fast noch peinlicher, eine *Macraspis* oder *Pelidnote* in der Hand festzuhalten, als einen Mist- oder Nashornkäfer. Ehe sie fliegen, spreitzen sie die Fühlerkeule weit aus, schieben den Kopf mehrmals vor und zurück, lüften die Flügel und „pumpen“ wie die Maikäfer, d. h. sie stoßen das Abdomen ruckweise nach hinten unten und ziehen es wieder zurück. Bis zum Abfliegen bleiben sie ruhig an einer Stelle sitzen, und kriechen nicht umher, wie die Maikäfer. Beim Abfliegen, im Anfang des Fluges und beim Niederlassen schwingen die Deckflügel tüchtig mit; erst wenn der Käfer im vollen Fluge ist, werden die Flügel ruhig gehalten — ihre Längsaxe fast senkrecht zur Längsaxe des Körpers und ihre Oberseiten nur wenig einander genähert, oder sie vibriren leicht. Ihr Flug ist langsam und bedächtig, ich möchte sagen, behäbig, und bedeutend verschieden von dem sausenden Flug der Macraspis und selbst der kleinen Pelidnoten, speciell *P. xanthospila*. Doch merkt man bald, daß der Käfer sich beim Flug vollständig in der Gewalt hat. Der Körper steht beim Fliegen fast senkrecht; ehe sie sich vom Fluge wieder niederlassen, stehen sie manchmal wie ein Kolibri vor dem Blatt, Ober- und Unterflügel in heftiger vibrirender Bewegung, bis sie mit den Vorderklauen den Rand des Blattes umfassen, die Flügel zusammenklappen und sich auf die Unterseite des Blattes begeben. Ein ♂, das ich von einem Busch abnahm und ein Dutzend Schritte weiterhin in die Höhe warf, flog einige Mal hin und her und dann direkt auf den Busch zu, von dem ich es abgenommen, umkreiste diesen einmal und setzte sich dann auf dasselbe Blatt, auf dem es vorher gesessen.

Schon früher habe ich in dieser Zeitschrift 1897 p. 411 eine Beobachtung mitgetheilt, die ich bei einer unserer einheimischen Ruteliden, der *Phyllopertha horticola* L. gemacht: Die ♂ klammern sich in typischer Copulastellung an die ♀ fest, ohne

jedoch die Copula selbst vorzunehmen, und lassen sich so stundenlang von diesen herumschleppen. Dieses eigenartige Verhalten findet sich bei *P. aeruginosa* wieder, aber in viel ausgesprochenerer Weise. Unter den vielen ♀ auf den Boehmerienbüschen war kaum ein einziges, das nicht von einem ♂ in dieser Weise „besetzt" gehalten wurde, und was noch eigenthümlicher war, fast bei einem jeden solchen „Pärchen" befand sich in nächster Nähe ein weiteres ♂, der „Reservemann", um sofort an die Stelle des anderen ♂ zu treten, wenn dieses seinen Platz aufgab. Dabei wurde die Copula gar nicht häufig vorgenommen; bei den am 25. XI. eingesammelten Thieren konnte ich sie überhaupt nicht beobachten, obschon die ♀ vom frühen Morgen an die ♂ auf sich herumschleppten; häufiger beobachtete ich sie erst im Januar und Februar, aber es kam auch da erst auf 20—30 Pärchen eines, das wirklich die Copula ausführte. Dem ♀ schien die Sache recht gleichgültig zu sein; es fraß immerzu, auch bei der Copula, ebenso der Reservemann; das platzhaltende ♂ saß gewöhnlich auf dem ♀ mit angezogenen Fühlern und Beinen, nur mit den verdickten Innenkrallen der Vorderbeine, die dünnen Außenkrallen eingeschlagen, den Seitenrand der Flügeldecken des ♀ am Ende der Epipleuren umfassend. Diese Haltung der Vorderklauen ist typisch und wird vom ♂ nie geändert, auch nicht bei der Copula; ebenso wird stets die Stelle am Ende des verdickten und umgeschlagenen Seitenrandes der Flügeldecken, der Epipleuren, zum Ansatz der Klauen gewählt. Bei der Copula rückt das ♂, ohne die Vorderklauen los zu lassen, nach hinten, schiebt den Forceps weit vor und in die Genitalöffnung des ♀, hebelt mit der Spitze desselben das Abdomen des ♀ nach oben, indem es sich nach vorn zieht und schiebt dann den Forceps tief in die Vagina, indem es rasch nach hinten rückt. Manchmal zieht es sich während der Copula soweit nach vorn, daß der Forceps ganz aus der Vagina herauskommt und das häutige vas deferens sichtbar wird. In den Fällen, wo die Copula auf der Unterseite eines Blattes vorgenommen wurde, hielt sich das ♀

mit Vorder- und Mittelbeinen am Blatt fest und streckte die Hinterbeine weit aus, oder es hielt sich nur mit den Mittelbeinen fest und hatte V. und H. Beine angezogen. Das ♂, die Vorderbeine in typischer Stellung, umklammerte mit den Mitteltarsen die Hinterbeine des ♀ im Kniegelenk, mit den Hintertarsen die ersten Tarsenglieder der Hinterfüße des ♀; in einem andern Fall hielt sich das ♂ mit den Hintertarsen am Blatt fest; oder die Mittelbeine werden wie Balancirstangen weit abgestreckt, die Hinterbeine dicht an den Körper angezogen. Während der Copula berührt der Clypeusvorderrand des ♂ den Hinterrand des weiblichen Thorax. Die Copula dauert nicht lange und kann leicht gelöst werden. Wenn sich die ♂ zur Copula vorbereiten, ebenso wenn sie fliegen wollen, strömen sie einen starken, eigenthümlichen Duft aus, der von Drüsen an der Flügelbasis zu stammen scheint.

Die am 25. XI. in den Zuchtkasten verbrachten Thiere hatten sich gepaart und in dem Figuciraholz circa 2 Dutzend Eier abgelegt, aus denen am 25. I. die ersten Larven krochen. Auch im Freien fand ich um diese Zeit mehrfach Eier und junge Larven, stets in alten morschen Strünken an defekten Stellen nahe der Erde, von wo aus die Larven dann in die großen Wurzeln gehen. Daraus erklärt es sich auch, warum mir die Larven dieses so häufigen Käfers gänzlich entgangen waren. Mein Bruder, der mich während meines Aufenthaltes in Petropolis begleitete und von Ende November bis Mitte Januar für mich in Espirito Santo sammelte, brachte mir von dort eine Anzahl große Pelidnotenlarven mit, die später *P. aeruginosa* ergaben. Trotzdem die Thiere ganz ausgewachsen waren, dauerte es doch bis Anfang Oktober 1899, bis sie sich verpuppten und den ersten Käfer ergaben. Daraus, sowie aus dem langsamen Wachsthum der ex Copula gezogenen Larven schließe ich, daß die Entwicklung mindestens 3 Jahre dauert.

Die Eier sind weißgelb, nahezu drehrund und 2,5 mm dick; vor dem Auskriechen der Larven strecken sie sich etwas und

nehmen deutlich an Größe zu. Die Larve ist ebenso gefärbt, wie die von *P. chalcothorax*, nur zeigt die Oberlippe in der Mitte eine etwas dunklere Färbung. Im Gegensatz zu den Pelidnotenlarven der ersten Abtheilung fressen die von *P. aeruginosa*, sowohl die aus dem Ei gezogenen als die ganz erwachsenen — und für *chalcothorax* muß ich dies hier nachtragen — nur weiches, recht feuchtes, in der Zersetzung ziemlich weit vorgeschrittetes Holz, genau von derselben Beschaffenheit wie die Larven der *Macraspis cincta*; ich habe sie nur mit Figueiraholz gefüttert, und die wenigen Eier und Larven, die ich im Freien fand, auch nur in solchem angetroffen. Die erwachsene Larve wird bis 70 mm lang und 15 breit, gleicht in Gestalt und Färbung der der *P. chalcothorax*, zeigt aber in der Bildung des Schrillapparates folgende Unterschiede. Bei der *chalcothorax*-Larve ist die Schrillplatte ziemlich groß, länglich oval mit einer großen Anzahl von Schrillleisten, die von hinten beginnend bis zur zwölften ziemlich breit und hoch sind, nach vorn aber immer mehr in beiden Dimensionen abnehmen und sich gegen den Spitzenzahn in feine Querrunzeln auflösen. Unter dem Microscop zeigen die größeren Schrillleisten eine feine Längsstreifung (in der Längsaxe des Oberkiefers). Am Unterkiefer befinden sich 13 ziemlich kräftige, kegelförmige Höcker und davor ein quer ovales Chitinstück. Bei der *aeruginosa* trägt die Schrillplatte zunächst 6 große Leisten, darauf weitere 6, die sichtbar schmäler und niedriger sind und darauf gegen 20 immer niedriger und schmäler werdende Leistchen, die zuletzt in feine Querrunzeln übergehen. Am Unterkiefer stehen 12 Höcker, von denen die 5—6 hinteren nach vorn innen in feine Spitzen ausgezogen sind, und davor ein ziemlich großes Stück mit scharfer Oberkante. Die Puppe ist 30 mm lang, 16 breit und gleicht der der *chalcothorax* bis auf zwei dunkler pigmentirte Flecke auf dem ersten Rückensegment, die der letzteren fehlen.

Unter vielen Hundert Käfern fanden sich nur zwei mit kupfrigem Abdomen, alle übrigen zeigten die Färbung, die Burmeister als Stammform bezeichnet, nie die var. *semiaurata* Klug.

Der Käfer ist ein ausgesprochenes Tagethier, schläft des Nachts auf der Unterseite der Blätter oder in der Erde versteckt, fliegt um die heißesten Tagesstunden und außerdem, was ich aber nur an den Thieren im Zuchtkasten beobachtete, auf ganz kurze Zeit vor Sonnenuntergang. Sowie die Dämmerung begann, hörten auch die Zuchtthiere zu fliegen auf und verkrochen sich.

Durch die fundamentalen Unterschiede in der Lebensweise wurde ich darauf geführt, daß die *P. alliacea* Germar, die im G. H. Katalog als Synonym bei *aeruginosa* steht, eine selbstständige Art ist. Sie fand sich niemals mit *aeruginosa* zusammen auf den oben angeführten Futterpflanzen; alle Stücke, die ich am Tage fand, saßen schlafend auf der Unterseite eines Croton — die Species kann ich nicht angeben, da die Pflanze derzeit keine Blüthen hatte, und ein Bestimmen nach den Blättern wegen der vielen Species dieser Gattung bisher nicht gelang. Nie sah ich ein Stück am Tage fliegen; aber mit Einbruch der Dunkelheit werden sie lebhaft und fliegen umher. Ihre Farbe, ein schönes Gelbgrün (Platycoelia-Grün) mit gelber Einfassung der Flügeldecken, wie es sich bei *aeruginosa* nie findet, ist sehr empfindlich und läßt sich nur in seltenen Fällen erhalten.

Außer für die *P. alliacea* Germ. konnte ich noch für einige andere Arten der Burmeister'schen Gruppe II. A. die nächtliche Lebensweise nachweisen. Als ich Mitte Dezember in Minas geraës bei Sete Lagoas sammelte, kam *P. sordida* Germ. Abends nach dem Licht geflogen und *P. fulva* Blanch. fand ich ebenda an niedrigen Büschen, auf der Unterseite der Blätter mit angezogenen Beinen schlafend, in einigen Stücken; als ich auf der Heimreise am 28. II. nach Bahia kam, fing ich sie dorten in Anzahl am elektrischen Licht. Durch Zufall kam ich dahinter, daß auch die letztere Art ihre Entwicklung in Baumwurzeln durchmacht; ich fand beim Sammeln von Mistkäfern einen dicht über der Erde abgebrochenen Baumstrunk, in dessen Wurzeln eine angestochene Puppe sowie ein beim Auskriechen verkrüppeltes Exemplar dieses Käfers mit Larven- und Puppenhaut; letzteres leider von Ameisen ganz zerfressen, aber nach dem Thorax und den Deckflügeln noch bestimmter.

Vereins-Angelegenheiten.

An unsere Mitglieder.

Unter Bezugnahme auf § 5 der neuen Statuten (Stett. entomol. Zeit. 1899 p. 255) machen wir unsre Mitglieder besonders darauf aufmerksam, daß der Jahresbeitrag (10 Mark) in Zukunft an uns direkt einzusenden sein wird und dagegen die portofreie Einsendung des betreffenden Jahrganges der Zeitung erfolgt.

Wir bitten deshalb, den Jahresbeitrag für 1900 unter der Adresse

„an den Entomologischen Verein zu Stettin"

an uns gelangen zu lassen.

Zugleich machen wir darauf aufmerksam, daß der Kommissionsverlag unsrer Zeitung bei der Buchhandlung Friedr. Fleischer in Leipzig aufgehört hat.

Seit Ausgabe des letzten Heftes wurde als Mitglied aufgenommen:

Herr Königl. Regierungs-Baumeister Hemletzky in Duisburg.

Inhalts-Verzeichniss.

Cleridarum Catalogus. Auctore Reinhardo Lohde, Berolini. S. 3. — Ueber schädliche Insekten und ein sachverständiges Gutachten. Von Dr. H. Dohrn. S. 149. — Bericht über eine entomologische Reise nach Centralbrasilien. Von Dr. Friedr. Ohaus, Hamburg. (Fortsetzung). S. 164. — Vereins-Angelegenheiten. S. 192. — Inhalts-Verzeichniß. S. 192.

Ausgegeben im August 1900.

169318

Stettiner

Entomologische Zeitung.

61. Jahrgang.

No. 7—12.

STETTIN 1900.

Druck von R. Grassmann.

Entomologische Zeitung

herausgegeben von dem

entomologischen Vereine

zu Stettin.

Redaction: Dr. **Heinrich Dohrn,** Vorsitzender.

In Commission bei der Buchhandlung R. Friedländer & Sohn in Berlin.

No. 7—12. 61. Jahrgang. III.—IV. Heft 1900.

Bericht

über

eine entomologische Reise nach Centralbrasilien.

Von Dr. **Friedr. Ohaus,** Hamburg.

(Fortsetzung.)

Bei einer Exkursion in das Retirothal im Anfang meines Aufenthaltes in Petropolis sah ich bei einem deutschen Kolonisten einen Kasten voll Käfer an der Wand hängen, die dieser im Garten und in der Nähe des Hauses gesammelt hatte. Darunter waren auch einige Stücke von *Macraspis clavata* Oliv. und auf Befragen erfuhr ich, daß der Käfer im Sommer häufig sei und durch Abfressen der Blätter und jungen Triebe der Weinstöcke schädlich werde. Ich suchte nun fleißig nach der Larve, konnte aber Nichts finden, was ich dafür hätte ansprechen können; alle Macraspis-Larven, die ich fand, glichen sich in Färbung und Größe derart, daß ich sie wohl für Angehörige einer Art — *cincta* — halten mußte. Und doch mußte die Larve da sein, und an denselben Fundstellen wie *cincta;* denn am 23. August fand ich im Karolinenthal bei der Roçe, wo ich die ersten *cincta*-Larven gefunden, in einem circa 1 m hohen und $^1/_2$ m dicken aufrechten Strunk mit hellem Holz ein ♀, und am folgenden Tage in dem Urwald im unteren Theil des Thales unter ähnlichen

Verhältnissen ein ♂ von *M. clavata.* In beiden Fällen war der Käfer ganz erhärtet und ausgefärbt bis auf die Flügeldecken, die statt der späteren hell orangegelben Färbung ein zartes Citronengelb mit einem Stich ins Grünliche zeigten; beide hatten sie die Puppen- und Larvenhaut durch das Herumkriechen in der Puppenwiege zu kleinen Fetzen zertreten, den Abschluß nach dem Larvengang aufgewühlt und das ♂ war in dem letzteren, offenbar hin- und hergekrochen. In diesem Falle konnte ich den Verlauf des Fraßganges von der Einbruchstelle am Fuß des Strunkes bis zur Puppenwiege nahe dem oberen Ende in seinen mehrfachen Windungen genau verfolgen. Am 25. September fand ich unten im Karolinenthal in einem sicheren Figueirastrunk am Ende eines mächtigen Fraßganges wiederum ein ♂, ganz ausgefärbt, aber immer noch keine Larven. Erst am 12. Oktober löste sich mir das Räthsel. Auf dem Portugiesenberg mit der Untersuchung einer gestürzten mächtigen Figueira beschäftigt, stieß ich auf eine Anzahl Larven, offenbar *Macraspis,* aber von *cincta* durch den relativ viel größeren Kopf und die starken Mandibeln sofort zu unterscheiden und dabei in einer provisorischen Puppenwiege eine Larve gerade bei der Häutung. Hier konnte ich deutlich bemerken, daß der für die *clavata*-Larve charakteristische breite Kopf erst nach der letzten Häutung auftritt; der Kopf der frisch gehäuteten Larve war nahezu doppelt so breit als der der abgestreiften Larvenhaut; bei einer 36,5 mm langen Larve war er 7,5 mm breit, die l. Mandibel 4,5 mm lang. Allerdings wächst die Larve nach der letzten Häutung ganz bedeutend und erreicht im Maximum eine Länge von 80 mm bei einer Breite von 12—13 über dem dritten Brustring; aber stets unterscheidet sie sich dann bei gleich großen Individuen von der der *cincta* durch relativ größeren Kopf und stärkere Mandibeln, sowie etwas gröbere Sculptur von Kopfschild und Stirn.

Von nun ab fand ich *clavata*-Larven häufig allenthalben bei Petropolis, und als ich meine Zuchtkästen daraufhin revidirte, stellte es sich heraus, daß ein guter Theil der bisher für *cincta* gehal-

tenen Larven sich gehäutet und als *clavata* „enthüllt" hatten. Sie haben dieselbe Lebensweise wie diese, zeigen jedoch eine bemerkenswerthe Eigenthümlichkeit, die auf die Zeit nach der letzten Häutung beschränkt zu sein scheint. Sie suchen nämlich in dem Strunk, in welchem sie leben, die feuchtesten Stellen auf, treiben ihre Fraßgänge ganz nahe an die Oberfläche, so daß die Feuchtigkeit leicht in dieselben dringt und von dem reichlich losgerissenen Fraßmehl wie von einem Schwamm aufgesaugt wird. Das Bedürfniß nach Feuchtigkeit treibt die Larve sogar zuweilen auf die Wanderschaft. Mehrfach hatte ich im Karolinenthal unten erwachsene *clavata*-Larven in Holzstücken gefunden, die zur Größe der Larve in gar keinem Verhältniß standen; am 26. November fand ich auf dem Portugiesenberg nahe der großen Figueira, in der ich die ersten *clavata*-Larven gefunden, ungefähr ein Dutzend erwachsene Larven, einige nahe dem Verpuppen, in einem etwa armslangen Aststück, in dem sie sicher nicht ab ovo gesessen haben konnten. Von einzelnen Fraßgängen war keine Rede war, sondern das ganze Innere war ausgehöhlt und mit einem dicken Schlamm aus Fraßmehl, Faeces und Regenwasser gefüllt, in dem die Larven herumkrochen. In ihrem biologischen Verhalten gleichen die Larven denen der *cincta*, sind aber, wenn möglich, noch bissiger und gefrässiger. Ihre Hauptnahrung scheint Figueiraholz von ziemlich weit vorgeschrittener Vermoderung zu sein, wenigstens frassen dies alle Larven, die ich fand, sehr gern und gediehen gut dabei; ob sie auch in anderem Holz vorkommen, konnte ich nicht sicher feststellen.

Die am 16. X. bei und kurz nach der letzten Häutung gefundenen Larven begannen von Mitte Februar an (die letzten Ende Mai) sich zu verpuppen; die Käfer schlüpften von Mitte April ab aus. Es gelang mir bei dieser Art ganz besonders, alle Uebergangsstadien von der Larve zur Puppe zu fixiren, da der Uebergang von einem Stadium in das andere hier noch langsamer ist als bei der *cincta*. Besonders deutlich zeigt sich auch hier, wie das Abdomen in der letzten Zeit des Puppenstadiums

immer mehr einschrumpft, um dann kurz vor dem Verlassen desselben und sogleich darnach wieder prall anzuschwellen. Der auskriechende Käfer ist ausgefärbt, mit Ausnahme der Flügeldecken und des Abdomens exclusive Analsegment, die schneeweiß sind. Die Flügeldecken erhärten sehr rasch (circa 24 Stunden), bleiben aber noch lange Zeit weiß, wenn auch das Abdomen schon pigmentirt ist; erst circa 8 Wochen nach dem Ausschlüpfen bekommen sie einen gelblichen Ton, der nur langsam in das spätere Rothgelb übergeht. Auch dieses wird erst haltbar, wenn der Käfer schon längere Zeit im Freien gelebt; bei den ersten von mir im Freien gefundenen Stücken (am 21. XI.) verblich es nach dem Tode zu einem schmutzigen Braungelb.

Das am 23. und 24. VIII. gefundene Pärchen setzte ich auf einen großen Strauß aller möglichen Blumen, die ich im Wald gepflückt, und hoffte, daß sie nun ihre Pflicht thun würden. Aber vergebens; die Thiere waren sehr unbeholfen, vermochten sich weder am Draht des Beobachtungskastens noch auf den Blumen festzuhalten, plumpsten immer wieder herunter und wenn sie, auf einem Tisch in der Sonne stehend, auf den Rücken fielen, blieben sie stundenlang mit angezogenen Beinen so liegen; im Beobachtungskasten aber wühlten sie sich mit großer Schnelligkeit in den Mulm ein und kamen freiwillig nicht wieder hervor. Da das ♂ in Folge einer kleinen Verletzung einging, tödtete ich auch das ♀ sowie das am 25. IX. gefundene ♂ und versuchte das den nicht ganz ausgefärbten Thieren eigne Citronengelb der Flügeldecken zu erhalten, was mir jedoch nicht gelang. Die Untersuchung der Baucheingeweide, speciell der Geschlechtsorgane, zeigte, daß dieselben noch nicht vollständig ausgebildet waren; der chitinöse Forceps des ♂ war kaum pigmentirt und seine später verschmolzenen Parameren noch durch einen pigmentlosen Streifen getrennt und gegen einander beweglich.

Wie ganz anders war dagegen das Verhalten der ersten Käfer, die ich im Freien fand. Nachdem es einige Tage fast ununterbrochen geregnet hatte, brach am 21. XI. zuweilen die

Sonne durch und ich unternahm in Lodenjoppe und hohen Stiefeln nach dem Frühstück eine kleine Tour nach dem Portugiesenberg. Zwar kam, als ich kaum unterwegs war, noch ein Guß, der mich total durchnäßte, aber da es über dem Alto da Serra, dem Wetterwinkel von Petropolis, wieder aufklarte, marschirte ich weiter. Der Aufstieg auf den steilen, durch den Regen grundlos gewordenen Lehmwegen, mit nassen Kleidern war nicht leicht und kostete manchen Schweißtropfen. Aber die Mühe wurde reichlich belohnt, als ich nahe der Höhe am Rande einer Roçe auf einem niedrigen Melastomabusch eine Anzahl *M. clavata* fand, die eifrig dabei waren, die Blätter abzuweiden. Ich bekam sie alle 16 ins Netz, 12 ♂ und 4 ♀, und konnte sie in den nächsten Tagen ausgiebig in ihrem Thun und Treiben beobachten. Abends vor Sonnenuntergang fliegen sie kurze Zeit wie toll im Beobachtungskasten herum, mit laut surrendem hastigen Flug; vor dem Auffliegen öffnen sie etwas die Deckflügel und pumpen hastig, wobei besonders die Mitte des ersten Hinterleibsringes stark eingebogen wird. Dabei strömen die Thiere einen intensiven Geruch aus, wie von faulen Fischen, von dem mir ganz übel wurde. Am Drahtgitter und den Blättern klettern sie ausgezeichnet. Im Freien fliegen sie gewöhnlich in sausendem, geraden Flug dahin; manchmal fliegen sie langsamer, umkreisen in kurzem Bogen einen Busch, auf dem sie sich niederlassen wollen und steigen auf und nieder wie Schmetterlinge. Daß beim Auffliegen die Deckflügel mitschwingen, habe ich deutlich beobachtet; daß dies auch bei dem langsamen Flug der Fall ist, beweist der brummende Ton, der dann deutlich zu hören ist. Außer dem kurzen Flug am Abend fliegen sie auch um die Mittagszeit; die Nacht verbringen sie auf der Unterseite der Blätter. Außer der Melastome mit breitherzförmigen, stark behaarten Blättern fressen die Käfer auch Ingá (Blätter und Blüthen), eine andere Mimose, in Petropolis Espina genannt, und blühende Rosen. Bei einem ♀ in Copula konnte ich unter der Lupe genau beobachten, wie dasselbe mit den Spitzenzähnen der Mandibeln das Parenchym

des Blattes durchschnitt, es mit den Zähnen der Maxillen faßte und losriß und dann zwischen den Mahlzähnen zerkleinerte. Die Käfer sind sehr gefrässig und die dünnen grünen Faeces hängen oft in langen Fäden vom After herab.

Im Gegensatz zu ihrem übrigen Verhalten sind sie bei der Copula sehr ruhig, sodaß ich das Glas mit Blättern, auf denen sie in halbhängender Stellung die Copula ausführten, auf dem Tisch ans Fenster stellen und sie photographiren konnte. Das ♂ unternimmt die Copula sehr rasch, in der bei *M. cincta* geschilderten Weise; typisch ist auch hier nur die Haltung der größeren Vorderklaue, die den Seitenrand der Flügeldecken des ♀ bei der Mitte des Seitenrandes der Hinterhüftplatte umfaßt. Die Paarung dauert einige Stunden, und während derselben strömten sie den eigenthümlichen Geruch aus, den ich bei *Passalus* und *Pelidnota* bereits erwähnte; sowie die Thiere aber wieder im Kasten herumflogen, stellte sich auch der faulige Geruch wieder ein.

Von den gepaarten Weibchen separirte ich zwei und als ich am 10. XII. von einem Ausflug nach Neufreiburg zurückkehrte, fand ich in dem Mulm des Beobachtungskastens 28 Eier, die etwas größer als die der *cincta* diesen in Farbe und Form vollständig glichen. Bei der nächsten Revision am 31. XII. waren bereits einige Larven ausgekrochen, die sich von denen der *cincta* nur durch die Größe unterschieden. Am 11. I. waren alle Eier geschlüpft und die jungen Larven gingen bereits ins Holz. Von diesen aus dem Ei gezogenen Larven, die die Seereise gut überstanden, häutete sich die erste am 20. August; die ganze Dauer der Entwicklung vom Ei bis zum Auftreten des ausgebildeten Käfers im Freien dürfte die Zeit von drei Jahren nicht überschreiten.

Während meines Aufenthaltes in Minas geraes fand ich auf dem Itacolumi bei Ouropreto in einem alten braunrothen Strunk Macraspislarven, die sich hier in Hamburg verpuppten und ebenfalls *Macraspis clavata* ergaben. Während aber meine

Petropolisstücke, die frei gefangenen sowie die gezogenen, 26—30 mm lang waren, erreichten die Itacolumistücke nur eine Länge von 20 – 21 mm. Hier handelte es sich offenbar um eine kleinere Lokalrace, denn sie hatten dasselbe Futter als die Petropolislarven, in Petropolis gewachsenes Figueiraholz, dieselben Wärme- und Feuchtigkeitsverhältnisse und wenn die Larven auf dem Itacolumi etwa nur zufällig unter ungünstige Verhältnisse gekommen wären, dann hätten sie meines Erachtens dieses Defizit an Nahrung und Feuchtigkeit in der Zeit von Ende Dezember bis Ende Mai, der Zeit ihrer Verpuppung, ausgleichen können.

Im Anschluß hieran will ich kurz berichten, was ich über die einzige außer den genannten drei Arten noch gefundene *Macraspis* beobachten konnte. Bei einer mehrtägigen Exkursion zu Pferde von Sete Lagoas nach dem Rio das Velhas, stieß ich in einem Sumpfwald auf eine mächtige vermoderte Figueira, in der ich Larven in allen Stadien, Puppen und ausgebildete Käfer von *M. festiva* Burm. in ziemlicher Anzahl fand. Die Larve gleicht vollständig der von *M. cincta,* doch ist der Kopf im Ganzen noch etwas dunkler; auch die Puppe gleicht auffallend der der genannten Art, nur daß hier alles Schwarz der *cincta* durch Grün ersetzt ist. Der Käfer erscheint, wie ich im Rasthaus an der Lagoa do Pai bento, nahe dem oben genannten Wald, erfuhr, im Februar und wird auf den Rosen beim Hause vielfach gefangen.

Von der *Antichira calcarata* Spin. fand ich einmal eine Larve, die ich für eine *M. cincta*-Larve hielt, mit diesen zusammen züchtete und erst erkannte, als sie verpuppt war. Die Puppe unterscheidet sich von der der *cincta* außer durch das kleine Schildchen noch durch den kürzeren Clypeus sowie dadurch, daß schon am Vorderrand des zweiten Rückensegmentes sich ein erhabener braun pigmentirter Kamm befindet — bei *Macraspis* beginnen dieselben erst am Hinterrand des zweiten Segmentes, bei *Pelidnota* am Hinterrand des ersten Segmentes. Von dem Käfer fing ich 6 Stück, leider nur ♂, am 19. II. am Itamaraty,

wo sie in tollem Fluge um die Krone einer blühenden Ingá flogen. Leider reiste ich bald darauf ab und konnte deshalb den Thieren nicht mehr nachgehen, um so vielleicht etwas über den Gebrauch des Hinterschienenstachels bei den ♂ zu beobachten.

Auch von *Antichira* (*Chlorota*) *inaurata* Burm. fand ich nur einmal eine Larve bei Cachambú, die ich für eine *cincta*-Larve hielt und die Art erst erkannte, als die Puppe fast ganz ausgefärbt war. Auch hier finden sich auf dem Rücken 9 Chitinkämme, der erste am Vorderrand des zweiten Segmentes.

Etwas ausführlicher sind dagegen die Beobachtungen, die ich über die Biologie von *Lagochile* machen konnte. Von Espirito Santo brachte mir mein Bruder eine Puppe mit der dazu gehörigen Larvenhaut mit, die er in einem Stück Figueiraholz gefunden; sie hatte die Größe einer *M. cincta*-Puppe, glich aber in Form und Größe des Schildchens, der Zahl und Form der Rückengebilde der Puppe von *A. inaurata*. Diese Puppe ergab am 3. XII. *L. emarginata* Gyllenh.; der ausschlüpfende Käfer war glänzend violett mit grünem Schimmer, Bauch (mit Ausnahme des Aftersegmentes) und Deckflügel schneeweiß. Im Freien fand ich den Käfer bei Petropolis nicht (obwohl er bestimmt dort vorkommt), weil ich zu früh von dort abreiste; dagegen fand ich ihn auf der Heimreise am 28. II. bei Bahia auf dem Wege nach Rio Vermelho. Hier fand ich nicht bloß die Stammform, sondern auch die Varietät mit goldigem Halsschild, die Burmeister als eigne Art beschrieben, an einem blühendem Busch sowie in einer großen Mamaõfrucht (Carica papaya), durch deren äußere Schale sie sich hindurch gearbeitet hatten und in deren weichen Fruchtfleisch sie sich nun gütlich thaten. Wie ich von einem Sammler in Bahia erfuhr, findet sich der Käfer nicht bloß in Mamaõ, sondern in allen weichen Früchten, wie Jaquá, Bananen, Apfelsinen u. s. w.

Dagegen fand ich in Petropolis am 10. Januar ein ♀ von *Lag. bipunctata* Mac Leay auf Boehmeria und konnte deutlich beobachten, wie der Käfer von dem Blatt fraß, auf dem er saß;

ein ♂ derselben Art traf ich am 31. Januar auf Ingáblüthen fressend. Die Larven und Puppen dieser wie auch einer anderen Art, der *Lag. lateralis* Burm. fand ich nur in kleinen, etwa armsdicken Aststücken am Boden des Waldes, nie in großen Stämmen. Der ganze Befund zeigte, daß sie in diesen kleinen Stücken ihre ganze Entwicklung nicht konnten durchgemacht haben. Ich denke mir vielmehr, daß die ♀ der *Lagochile*, wie vielleicht noch vieler anderer Käfer, die hauptsächlich die Blüthen hoher Waldbäume besuchen, ihre Eier an abgestorbenen Zweigen von Urwaldbäumen ablegen und die Larven dann in diesen ihre Entwicklung durchmachen. An solchen abgestorbenen Aesten leiden die Waldbäume keinen Mangel, besonders nicht die Figueiras, bei denen durch die Umklammerung der Baumwürger ein Ast nach dem andern abstirbt, ehe der Baum im Ganzen eingeht. Solcher todter Aeste stürzen bei jedem Gewittersturm eine ganze Anzahl, zumal wenn sie durch Larvenfraß brüchig geworden und mit Regenwasser vollgesogen sind. So kann ich es mir auch nur erklären, daß ich von diesen häufigen Käfern so auffallend wenig Larven und Puppen fand.

Die Larven und Puppen der drei mir bekannt gewordenen Lagochile-Arten gleichen in Habitus und Färbung denen der *Ant. inaurata* Burm., auf die Unterscheidungsmerkmale derselben, die nur sehr gering sind, werde ich gelegentlich der systematischen Beschreibung der Rutelidenlarven zurückkommen.

Areoda Banksi Casteln. fand ich von Anfang Januar ab bis zu meiner Abreise häufig bei Petropolis, aber stets nur am elektrischen Licht; nur einmal beobachtete ich den Käfer am Tage fliegend, in einer düsteren Schlucht am Abhang der Serra; er rastete auf einem blühenden niedrigen Lorbeer, jedoch ohne davon zu fressen; sonst habe ich den Käfer nie am Tage gefunden. Alle meine Bemühungen, die Käfer zur Copula und Eiablage zu bringen, waren vergebens; sie frassen weder Boehmeria noch Ingá, noch Melastoma, steckten den Tag über im Mulm und kamen erst Abends hervor, um die halbe Nacht im Kasten

herumzufliegen. Auch Larven und Puppen von diesem Käfer habe ich nicht gefunden, vermuthe jedoch, daß sie ähnlich den großen Pelidnoten in Baumwurzeln leben, da einige Käfer, die ich Abends am elektrischen Licht fing, frische Lehmreste auf Kopf und Schienen trugen.

Das ist Alles, was ich über die Biologie der echten Rutelíden beobachten konnte. Leider gelang es mir nicht, von einer Art der Gattung *Rutela* Larven oder Puppen zu finden, was ich um so mehr bedaure, als sie gerade von dieser Gattung, als dem Bindeglied zwischen den beiden Gruppen der Antichiriden und Pelidnotinen bei der Aufstellung eines Systems von großer Wichtigkeit gewesen wären. Zwar fand ich am 18. X. bei Cachambú in einem ganz vermorschten Ast sieben Larven, die event. *Rutela*-Larven sein konnten, etwa zwischen 2. und 3. Häutung, vom ganzen Habitus der Antichiridenlarven, aber von allen mir bekannten Larven dieser Gruppe durch ein längliches Chitinstück zwischen Mittel- und Hinterbeinen in der Mitte der Brust ausgezeichnet; allein diese Larven gingen bis auf zwei, die ich konservirte, kurz vor der Verpuppung alle ein, so daß ich über ihre Stellung ganz im Unklaren bin. *Rutela lineola* fand ich Ende October bis Ende Februar bei Santos und Rio auf blühenden Melastomen, mein Bruder am Rio Doce auf blühenden Mimosen Anfang Januar mit *R. histrio* Sahlberg zusammen, aber alle Zuchtversuche waren vergebens.

Von der großen Gruppe der Anomaliden findet sich bei Petropolis nur die eine Art *Anomala violacea* Burm. Das erste Stück fand ich am 15. XI. auf den Blüthen des Feigenkaktus, womit eine Gärtnerei im Eingang zum Karolinenthal eingehegt ist, und da in dieser Gärtnerei auch viele Pflanzen aus Südbrasilien kultivirt wurden, glaubte ich, der Käfer resp. die Larve sei damit eingeschleppt worden. Doch fand ich ihn später noch mehrfach auf Rosen und anderen Gartenblumen bis Mitte Januar. Am 26. XII. fand ich ein Stück bei Ouropreto in Minas geraes, wonach er zu den wenigen Arten gehört, die im Küstenwald- und Kamp-Gebiet vorkommen.

Reicher war meine Ausbeute an Geniatiden, wo ich von den vier in Betracht kommenden Gattungen 28 Arten sammelte, darunter allein aus der Gattung *Geniates* 5 neue Arten. Mit Ausnahme von *Microchilus lineatus* Blanch. sind es ausgesprochene Nachtthiere, die am Tage in der Erde, unter Steinen oder in altem Holz versteckt sind — eine Art in Minas geraes fand ich in Maulthiermist — oder auf der Unterseite der Blätter sitzen (ohne von diesen je zu fressen). Mit Einbruch der Dämmerung kommen sie heraus und fliegen einen großen Theil der Nacht umher. Auffallend ist es, daß man von diesen Nachtthieren weit mehr ♀ als ♂ erbeutet; von *Geniates barbatus* z. B., der in der Zeit vom 15. XI. bis 10. II. regelmäßig des Abends am elektrischen Licht erschien, erbeutete ich nur ein einziges ♂. Bei *Leucothyreus suturalis* und *kirbyanus*, die ich in großer Zahl von niedrigen Büschen am Rande einer Viehweide klopfte, war das Verhältniß etwas günstiger, aber die ♀ überwogen immerhin noch beträchtlich. Eine Ausnahme scheint nur *Leuc. niveicollis* Casteln. zu machen, wo ich ♂ und ♀ ungefähr in gleicher Anzahl fand. Trotzdem ich von *Leuc. kirbyanus* und *suturalis* von Neufreiburg einige Dutzend lebend mit nach Petropolis brachte, gelang es mir doch nicht, die Thiere bei der Copula zu beobachten oder Eier resp. junge Larven von ihnen zu erhalten.

Auch bei den Arten der Gattung *Geniates* gelang mir dies nicht; doch konnte ich hier sicher beobachten, daß sie ihre Entwicklung in der Erde durchmachen. Ich hatte mehrere Kolonisten veranlaßt, die Engerlinge, die sie bei ihren Erdarbeiten finden würden, für mich zu sammeln; waren größere Arbeiten geplant, dann erhielt ich vorher Kenntniß und konnte diesen dann beiwohnen. So fand ich einmal die Puppe von *Geniates barbutus* ♀ circa $^1/_2$ m tief in der Erde; ein anderes Mal 3 ♀ von *Gen. castaneus* in derselben Tiefe, und glaube, daß sie nicht bloß um sich zu verstecken, sondern zum Zweck der Eiablage so tief gegangen waren. Hierbei erhielt ich auch eine Sorte Larven in ziemlicher Zahl, die in der Bezahnung der Oberkiefer die Mitte

halten zwischen Anomaliden und echten Ruteliden. Leider starben alle dicht vor der Verpuppung ab; nur eine verpuppte sich in der hinteren Hälfte, während der Larvenkopf — wohl in Folge einer Verletzung — mit dem Puppenkopf verwachsen blieb und sie daran zu Grunde ging. Dadurch wurde es mir unmöglich gemacht, durch Untersuchung der Mundtheile festzustellen, ob es sich um eine Geniatide — nach der Form des Thorax dachte ich an *Bolax* — oder um eine *Cyclocephala* handelte.

Ich habe die Beobachtung gemacht, daß in der Erde lebende Lamellicornierlarven, Melolonthiden, Dynastiden und z. Th. Cetoniden incl. Trichiiden zum Zwecke der Verpuppung eine größere Tiefe aufsuchen, als die ist, in der sie während ihrer Larvenzeit sich aufhalten. Man hat dieselbe Beobachtung bei uns gemacht und sie dahin erklärt, daß die Thiere sich damit dem Einfluß der Kälte — die Verpuppung geschieht bei uns im Winter — entziehen wollen. Dieser Grund kommt bei Petropolis nur zum geringeren Theil in Betracht; mehr dürfte es der Mangel an Feuchtigkeit sein, dem sich die Thiere durch das Aufsuchen tieferer Erdschichten in der Zeit der Verpuppung entziehen wollen, da diese bei Petropolis in die trockne Zeit, April bis October, fällt. Stoßen sie bei diesem Tiefergehen auf ein Hinderniß, Stein oder Baumwurzel, so suchen sie es zu umgehen, wie ich dies bei den Gängen der großen Dynastidenlarven deutlich beobachten konnte. Ist ihnen dies aber nicht möglich, wie in den relativ niedrigen Zuchtkästen, so kriechen sie immer auf dem Boden derselben herum, stören einander fortwährend beim Bau ihrer Kokons, beißen sich und gehen vielfach zu Grunde. Daraus folgt, daß man zur erfolgreichen Zucht von in der Erde lebenden Lamellicornierlarven recht tiefe Zuchtkästen verwenden muß, oder, wo dies nicht möglich ist, nur eine oder zwei Larven in einem Zuchtkasten unterbringt. Ist die Larve, die sich verpuppen will, eine Zeitlang auf dem Kastenboden herumgekrochen und dabei doch nicht tiefer gekommen, dann giebt sie sich schließlich zufrieden und klebt sich ihren Kokon in einer Ecke zusammen;

wird sie dabei, und auch späterhin, nicht gestört durch andere Insassen des Kastens, dann kann man sicher darauf rechnen, nach einiger Zeit in der Puppenwiege die Puppe resp. den Käfer vorzufinden.

Leider mußte ich diese Beobachtungen mit dem größeren Theil meines Bestandes an Erdlarven bezahlen, und speciell bei den Melolonthiden, die sich nebenbei noch durch besondere Bissigkeit auszeichnen, konnte ich keine der gefundenen Larven zur Verpuppung bringen. Nur bei zwei Arten konnte ich auf anderem Wege die Zugehörigkeit der gefundenen Larven feststellen. Es sind dies *Gama grandicornis* Blanch. und *Rhinäspis aenea* Billberg. Vom 13. August ab fand ich einzelne Stücke der ersteren Art des Morgens todt am Wege liegen; dann fing ich auch einige des Abends bei Licht und konnte beobachten, wie sie nach Art unserer *Serica brunnea* mit Beginn der Dämmerung aus der Erde kamen und in lautlosem, leichtem Flug bis gegen Mitternacht umherflogen. Nach einigen Tagen verschwanden sie wieder, d. h. ich konnte keine mehr finden. Nach einem starken Regen am 9. September erschienen sie plötzlich wieder in großer Zahl, so daß ich an diesem Abend 72 Exemplare bei der Lampe fing; einige Tage noch waren sie sehr häufig, dann waren sie plötzlich wieder verschwunden; die letzten Stücke, einige vereinzelten ♀, erhielt ich jedoch erst am 26. October, wo sie beim Umgraben des Feldes tief in der Erde mit ganz jungen Larven zusammen gefunden worden waren. Nachdem die Thiere am Abend und zu Beginn der Nacht genügend herumgeschwärmt haben, verstecken sie sich wieder, meist in der Erde, unter Steinen oder alten Baumstämmen; einmal fand ich sogar einige Stücke in den großen Fraßgängen einer Cerambycidenlarve in einem Figueirastrunk. Ich beobachtete den Käfer in großer Zahl einige Zeit im Beobachtungskasten, erhielt jedoch, obschon sie sich fleißig paarten, keine Eier oder Larven; offenbar behagte ihnen der Boden nicht — ich hatte den rothen Lehm stark mit Baumerde und Sand vermischt, um ihn lockerer und für häufige

Untersuchungen geeigneter zu machen; vielleicht störte auch die zu große Zahl in einem Kasten. Auch hier haben die ♂ die Gewohnheit, die ♀ in Copulastellung zu besetzen, ohne die Copula selbst vorzunehmen, und sich von ihnen über Stock und Stein herumschleppen zu lassen; doch dauert dies, ebenso wie die eigentliche Copula, nur ganz kurze Zeit. Die Copula wird sehr rasch unternommen und bei Störung sofort unterbrochen; das ♂ besteigt ohne viele Umstände das ♀, und umklammert mit dem Klammerhacken am ersten Tarsenglied der Mittelbeine den Seitenrand der Flügeldecken des ♀ genau an der Grenze zwischen Pygidium und Propygidium. Diese Stelle ist typisch und wurde bei allen von mir bei der Copula beobachteten Pärchen gewählt; der umgeschlagene Seitenrand der Flügeldecken, die Epipleuren, endigen hier; der Seitenrand selbst bildet einen leichten Winkel und über diesem Winkel sind die Flügeldecken leicht eingedrückt, dahinter grob runzlig punktirt. Die Haltung der Vorder- und Hinterbeine des ♂ ist nicht typisch; sie wechselt bei den einzelnen Pärchen und auch während der Copula. Die Vorderbeine hacken manchmal an den Vorderecken des Thorax, manchmal an den Vorderschenkeln des ♀ fest; die Hinterbeine dienen theils zum Festhalten an den Hinterschienen des ♀, theils zum Fortbewegen, da das ♀ während der Copula gewöhnlich herumläuft, manchmal auch werden sie wie Balancirstangen weit ausgestreckt. Wie schon bemerkt, wird die Copula bei Störungen gewöhnlich sehr rasch aufgehoben; sie kann jedoch eine sehr feste sein, wie ich an einem ♂ beobachtete, das trotz dem Fehlen der Vordertarsen und beider Hinterbeine zur Copula gekommen und nun die einmal errungene Position bis zum letzten Athemzug im Cyankaliglas behauptete.

Zu den am 26. X. mit einigen ♀ von *G. grandicornis* an den Wurzeln süsser Kartoffeln gefundenen Larven kamen später noch einige derselben Art hinzu, die am Rande des Kartoffelfeldes an den Wurzeln von Capim gefunden wurden. Es gelang mir die Larven mit herüber zu bringen und weiter zu züchten, aber kurz vor der Verpuppung gingen sie alle ein.

Nicht besser ging es mir mit den Larven der *Rhinaspis aenea*. Trotzdem ich für meine Person die feste Ueberzeugung habe, daß die von mir dafür angesprochenen Larven nach ihrem Habitus und ihrer Größe, nach der Häufigkeit ihres Vorkommens — ich erhielt nach und nach mehrere Hundert Stück, die beim Behacken des Capim gefunden wurden — und nach dem mehrfachen Zusammenfinden von ganz jungen Larven mit todten ♀ in ziemlicher Tiefe des Bodens, nichts anderes sein können, gelang es mir doch nicht, absolute Sicherheit über diesen Punkt zu erlangen. Ebenso wenig glückte es mir, den Käfer zur Copula und Eiablage zu bringen. Von Mitte Dezember bis Mitte Januar war der Käfer fast so häufig als unser Maikäfer. Trotz seines metallischen Kleides ist er ein ausgesprochenes Nachtthier, das am Tage in der Erde ruht, mit Einbruch der Dunkelheit hervorkommt und bis nach Mitternacht umherfliegt. Die Larve steht in ihrer Bissigkeit und Neigung zu Kannibalismus unseren Maikäferengerlingen sicher nicht nach; ein Theil dieser Unverträglichkeit ist auf den Käfer übergegangen, denn als ich einmal am elektrischen Licht einige Dutzend davon gefangen und sie in einer Schachtel lebend mit nach Hause genommen, hatten sich bis zum andern Morgen die meisten von ihnen Fühler und Beine abgebissen. Das Lieblingsfutter der meisten Phyllophagen, Ingá, Boehmeria und Melastomen ließen sie unberührt, auch Capim verschmähten sie und starben in kurzer Zeit alle ab.

Die übrigen Melolonthiden, die ich bei Petropolis sammelte, so ziemlich dieselben Arten, die Burmeister s. Z. aus dem benachbarten Neufreiburg von Beske erhielt, sind der Mehrzahl nach ausgesprochene Nachtthiere, wie *Astaena, Liogenys, Gama, Ctenotis, Hadrocerus, Anoplosiagum, Philochlaenia,* von *Isonychus* die großen Arten, alle *Plectris* und *Phytalus*. Eine genaue Aufzählung der einzelnen Arten kann ich hier um so eher unterlassen, als ich bei den meisten außer der kurzen Notiz, daß ich sie Abends am Licht oder auf der Unterseite eines Blattes schlafend gefunden, nur das Datum des Fundes bringen kann, dies

aber meines Erachtens besser bei einer Bearbeitung der ganzen Gruppe geschieht.

Ausgesprochene Tagthiere sind dagegen die *Symmela instabilis* Er., die auf den Blüthen der Espina genannten Mimose lebt, bei der geringsten Störung sich fallen läßt und im Fallen davon fliegt, die kleinen Arten der Gattung *Isonychus, Ceraspis* und *Microcrania*, die auf allen möglichen Blüthen leben, *Calodactylus* und *Macrodactylus*, sowie *Dicrania*. Von der letzteren Gattung fing ich eine Art, anscheinend neu, auf den Blüthen einer Boehmeria, die *velutina* theils ebenda, theils an den Blüthen einer Mimose. *Calodactylus tibialis* Blanch. fing ich in dem warmen, trocknen Thal des Itamaraty schon Ende November vereinzelt, Mitte Dezember in größerer Anzahl auf blühenden Ingá; in dem höher gelegenen und feuchteren Karolinenthal erschienen sie erst Ende Januar vereinzelt und gegen Mitte Februar in größerer Zahl und eigenthümlicher Weise an blühenden Espina, trotzdem blühende Ingá dicht dabei standen. Interessant ist diese Art wegen der vielen Farbenvarietäten des ♀; während das ♂ in der Färbung ganz konstant ist, geht diese bei dem etwas größeren ♀ von Rostbraun durch alle Nuancen bis zu einem hellen Weißgelb über. Der Umstand, daß ich mehrfach solche helle ♀ mit dunklen ♂ in Copula fand und nicht ein einziges helles ♂, bestimmt mich, diese hellen ♀ nur für eine Farbenvarietät, nicht für eine eigne Art zu halten.

Von *Macrodactylus* sammelte ich drei Arten, darunter *M. affinis* Casteln. in großer Anzahl. Ich fand diese Art stets mit der vorhergenannten zusammen zur selben Zeit und an denselben Orten. Interessant ist die Copula, bei der nur die Haltung der Vorderbeine des ♂ typisch ist; es umschlingt mit denselben die Taille des ♀, d. h. die Einschnürung des Thorax vor den Flügeldecken, wobei die letzten Tarsenglieder über dem Mesosternum gekreuzt werden und die Klauen sich in die Fugen der weiblichen Mittelhüften einkrallen. Die Haltung der männlichen Mittel- und Hinterbeine ist wechselnd; sie dienen entweder zum

Festhalten am ♀ oder an der Umgebung, oder sie werden wie Balancierstangen wagrecht ausgestreckt, oder, was ich mehrfach beobachten konnte, die Mittelbeine werden in gestrecktem Zustand im Hüftgelenk, das ein reines Kugelgelenk ist, soweit nach vorn gedreht, daß die Tarsen neben dem Kopf des ♀, auf dessen Fühlergeißel ruhend, weit hervorragen und als Fühler auf größere Entfernung dienen. Das ♀ läuft während der Copula meist herum, oder frißt die Staubgefäße der Blüthen aus. Die Copula ist eine ziemlich lange und dauerhafte; schüttelte ich die Ingábäume, so wurde sie beim Herabfallen nicht unterbrochen, auch nicht, wenn ich die Thiere aufnahm und auf der Hand herumlaufen ließ, so daß ich sie wirklich in aller Bequemlichkeit beobachten konnte. Eier und Larven erhielt ich trotz der vielen Paarungen nicht; ich hatte den Thieren im Beobachtungskasten nur Capim geboten, es ist aber sehr wohl möglich, daß die Larven an den Wurzeln niedriger Büsche leben.

Bedeutend reicher war meine Ausbeute an biologischen Beobachtungen bei den Dynastiden, obschon die Zahl der gesammelten Arten zurücksteht gegen die der Melolonthiden. Aus der Gruppe der Cyclocephalen fand ich am 10. X. die ersten Stücke von *C. melanocephala* Fabr. in den Blüthen der Datura arborescens, in Brasilien Trompetas genannt, zuerst bei Raiz da Serra, später auch bei Petropolis. Die Thiere fressen die großen Staubgefäße und paaren sich auch in der Blüthe, wobei das ♀ herumkriecht und frißt; das ♂ umklammert mit der verdickten inneren Vorderklaue den Seitenrand der Flügeldecken des ♀ in der Höhe des Hinterrandes der Hinterbrust, da wo die Flügeldecken von der Seite gesehen eine schwache Ausbuchtung zeigen. Die Haltung der übrigen Beine ist wechselnd. Ich füllte einen Zuchtkasten halb voll Mulm, darüber Erde, die ich mit Capim bepflanzte, setzte ein Glas mit Daturablüthen hinein und hoffte, daß die Käfer, die sich fleißig paarten, auch ihre Eier in der Erde oder dem Mulm ablegen würden, da ich mehrfach Stücke gefunden, die durch frische Lehmreste am Kopf bewiesen, daß

sie sich in der Erde aufgehalten. Allein die gebotenen Verhältnisse sagten ihnen offenbar nicht zu; ich fand weder Eier noch Larven im Zuchtkasten und mit der beendigten Blüthezeit der Datura — Ende October — gingen die Käfer im Zuchtkasten zu Grunde und verschwanden auch im Freien. Anfang Februar blühten die Datura zum zweiten Mal und mit ihnen erschien auch der Käfer wieder; aber während alle Stücke, die ich vom 10.—26. X. gesammelt, schwarzen Kopf, rothgelben Rücken, Schildchen und Unterseite hatten, war bei allen Februarstücken außer dem Kopf auch das Schildchen und die Unterseite schwarzbraun. Es scheint sich demnach bei dieser Art um einen Fall von Saisondimorphismus zu handeln, falls meine Beobachtung, die nur an einem Ort und relativ wenig zahlreichem Material gemacht werden konnte, an anderen Orten und bei größerem Material Bestätigung findet.

Der Käfer ist ein ausgesprochenes Sonnenthier, das in den heissesten Tagesstunden herumfliegt — meine Stücke im Zuchtkasten flogen nie am Abend — und die Nacht in den Daturablüthen oder in der Erde verbringt. Alle übrigen Cyclocephalen, ebenso wie alle Dynastiden überhaupt, die ich bei Petropolis fand, sind dagegen ausgesprochene Nachtthiere, die den Tag in z. Th. unauffindbaren Verstecken verbringen und erst mit Anbruch der Nacht hervorkommen. Manche Dynastiden, wie *Trioplus* und *Phileurus*, scheinen überhaupt den größten Theil ihres Lebens in den alten Baumstrünken zu verbringen, von deren Holz sie leben, und wenn sie hervorkommen, so geschieht dies ebenso häufig am Tage wie in der Nacht und wohl hauptsächlich zu dem Zweck, neue Futterstellen aufzusuchen. Daher kommt es wohl auch, daß bei den im Freien oder Abends am Licht gefangenen Individuen solcher Arten die Anzahl der Weibchen, da sie auf der Suche nach Futterplätzen für ihre Brut sind, bedeutend überwiegt, während bei ihnen ebenso wie bei allen ausgesprochenen Sonnenthieren, wenn man sie züchtet oder an ihrem gewohnten Aufenthalt aufsucht, die ♂ häufiger sind als die ♀.

Auch *Augoderia nitidula* Burm. ist trotz ihres metallischen Kleides ein ausgesprochenes Nachtthier, das ich trotz eifrigen Suchens nie am Tage, dafür aber um so häufiger des Abends am elektrischen Licht fing, besonders am 15. November an den zur Feier des Stiftungsfestes der Republik aufgehängten Bogenlampen. Alle gefundenen Stücke waren ♀, darunter einige, die durch den Umfang ihres Abdomens die Hoffnung auf Eier zu rechtfertigen schienen; leider wurde aber nichts daraus, trotzdem ich ihnen verschiedene Arten Holz bot, worin ich andere Dynastidenlarven gefunden. Vielleicht gehören aber zu dieser Art einige Larven, die ich in einer großen Bromelie fand, Vrysia spec., an welcher auch die Raupen des Dynastor Napoleon leben. Beim Fällen eines großen Baumes war diese auf einem Ast sitzende Bromelie heruntergefallen und als ich die Blätter einzeln ablöste, fand ich an einer faulen Stelle am Grunde einige Larven, die nach der Bezahnung der Mandibeln und der groben Punktirung des ganzen Kopfes sicher Dynastidenlarven, doch durch den starken Glanz des letzteren — alle übrigen von mir gefundenen Dynastidenlarven haben einen matten, wenig glänzenden Kopf — an Macraspislarven erinnerten. Leider mißglückte die Zucht, da ich zum Aufstellen der ganzen Vrysia keinen Platz hatte und die mitgenommenen Stücke bald vertrockneten. Nebenbei bemerkt, sind diese großen Bromelien, auch die an den steilen Felsenwänden wachsenden, wahre Fundgruben für den Entomologen; man findet darin nicht blos Käfer, spec. Tenebrioniden, sondern auch alle möglichen Spinnen, Myriapoden, Peripatus und ganze Familien von Blattiden. In dem Wasser, das sich zwischen den Blättern ansammelt und selbst in der trocknen Jahreszeit, wo es oft monatelang nicht regnet, nicht ganz verschwindet, findet man darin häufig Laubfrösche, baumbewohnende Arten, die ihr ganzes Leben in den Wipfeln der Bäume verbringen und in diesen Bromelien stets die nöthige Feuchtigkeit und auch genügend Futter finden. In der Regenzeit setzen sie in diesem Wasser auch ihren Laich ab; die Entwicklung der Jungen, die

in dem engen Raum dicht gedrängt an einander stehen, so daß man von ihnen manchmal nur die nach oben gerichtete Mundöffnung sieht, ist eine sehr rasche; an Futter fehlt es ihnen nicht, da auch viele der kleinen Fliegen in diesem Wasser ihre Entwicklung durchmachen. Daß diese Laichablage in dem Wasser der Bromelien keine gelegentliche ist, kein Nothbehelf wegen Mangels anderer Gelegenheit, scheint mir der Umstand zu beweisen, daß auch die an feuchten, überrieselten Felsenwänden lebenden Laubfrösche ihren Laich in den an den Felsen wachsenden Bromelien absetzen, nicht in den Wasserläufen am Fuß der Felsen. So fand ich einmal das Wasser einer schmalblättrigen, kaum 5 cm dicken Bromelie am Fuß eines Felsens gedrängt voll Kaulquappen, obschon keine zehn Schritte davon ein Teich war, der in der Regenzeit, in der die Laubfrösche ja ihre Entwicklung durchmachen, gewiß nicht austrocknete und anscheinend auch Futter genug bot.

Von den Gattungen *Pachylus*, *Dyscinetus*, *Stenocrates*, *Ligyrus* und *Scaptophilus* sammelte ich die gewöhnlichen Arten, ohne über ihre Biologie etwas Besonderes berichten zu können. Dagegen machte ich bei *Bothynus* eine eigenthümliche phänologische Beobachtung. Am 15. X. erschien plötzlich *B. Ascanius* Kirby in großer Menge des Abends beim elektrischen Licht und wurde allenthalben in der Stadt und ihrer Umgebung gefangen. Am folgenden Abend dagegen war kein Stück mehr davon zu finden, obschon ich eifrig darnach fahnden ließ, denn ich hätte gerne lebende Stücke dieses Käfers zu Zuchtversuchen gehabt, da alle am 15. gesammelten Stücke — ich selbst war durch eine Kopfwunde verhindert gewesen, an diesem Abend auszugehen — mir bereits todt überbracht wurden. Dagegen wurden am 2. XI. — aber wiederum nur an diesem Tage — von den Kolonisten im Karolinenthal einige Stücke gefunden, die durch schmälere und gewölbtere Form und stärkere Punktirung sich von *B. Ascanius* unterschieden (*B. cunctator* Mannerh.?). Es ist dies das einzige Beispiel, das ich während meines Aufenthaltes in Petropolis

beobachten konnte, wo das Erscheinen eines Käfers, und dazu eines so großen und in die Augen fallenden, auf einen einzigen Abend beschränkt war; denn ich glaube sicher, daß ich den Käfer, wenn er auch vor oder nach dem 15. X. geflogen wäre, bekommen hätte, da außer mir und meinem Bruder auch die Kolonisten im Karolinen- und Moselthal, sowie einige bekannte Familien in der Stadt darnach fahndeten.

Von den großen Dynastiden, *Corynoscelis, Coelosis, Heterogomphus* und *Enema* fand ich die Larven, z. Th. in großer Zahl und gelang es mir auch, allerdings nur in wenigen Fällen, sie zur Verpuppung zu bringen. Am häufigsten findet man sie in jungen Roçen, wo halbverbrannte Aeste und Holzstücke noch reichlich den Boden bedecken. Hebt man ein solches Holzstück rasch auf, dann sieht man die Larve, die vorher an der Unterseite desselben gefressen, mit weit ausgespreizten Beinen und geöffneten Kiefern halbwegs auf dem Rücken liegen. Aber nur einen Augenblick dauert ihre Ueberraschung; ein kleiner Purzelbaum und sie verschwindet rasch in ihrem Gang, der mehr oder weniger gewunden in die Tiefe führt. Gewöhnlich sind diese glattwandigen Gänge 20—30 cm tief und am Ende in eine Art Kammer verbreitert, in die sich die Larve bei Störungen zurückzieht. Zum Zweck der Verpuppung geht die Larve noch erheblich tiefer in die Erde, macht sich aus Erde einen Kokon, in dem sie längere Zeit liegt, ehe sie sich verpuppt; die Larvenhaut wird durch Bewegungen der Puppe ganz abgestreift und zusammengedrückt. Bei Puppen, die man bei dem Uebergang aus dem Larven- in das Puppenstadium untersucht, kann man deutlich sehen, wie die späteren Hörner oder Höcker auf dem Kopf zusammengefaltet wie ein Klapphut unter der Chitindecke des Larvenkopfes ruhen und erst wenn dieser abgestoßen ist, sich strecken und erhärten. Im Uebrigen ist der Uebergang von dem einen Stadium in das andere ebenso allmählig und schrittweise wie bei den Ruteliden, nur läßt er sich hier schwerer beobachten, weil die Larven Störungen durch Aufbrechen ihrer Puppenhülle schlecht

vertragen; ist die Larve noch mobil genug, dann wandert sie aus und geht dann beim Bau eines neuen Kokons gewöhnlich zu Grunde. Trotz ihrer kräftigen Kauwerkzeuge sind die Larven doch viel verträglicher, als die der Ruteliden und Melolonthiden. Das verleitete mich, da ich mit dem Raum ziemlich sparsam umgehen mußte, sie in großer Zahl in einem Zuchtkasten unterzubringen und die Folge davon war zuerst, daß sie sich bei der Verpuppung immerzu störten und ich nur wenig Puppen erhielt; dann aber brach bei den zusammengepferchten Thieren eine Milbenkrankheit aus, die besonders auf der Reise und hier in Hamburg bald überhand nahm und der fast alle Thiere erlagen. Zu Tausenden saßen die Milben an den Larven und zwar so fest, daß sie durch mechanische Mittel nicht zu beseitigen waren. Beim Abpinseln mit Chloroform merkte ich aber bald, daß die Larve gegen dieses Mittel fast noch weniger widerstandsfähig war, als die Milben; nach 5—6 Pinselstrichen, im Verlauf von knapp einer Minute, war eine circa 12 cm lange, über einen Finger dicke Larve betäubt und erholte sich nicht wieder.

Ein ♂ von *Enema Pan* Fabr. konnte ich längere Zeit lebend beobachten und dabei feststellen, daß der Schmuck auf Kopf und Brust nicht blos dazu dient, den ♀ zu imponiren, sondern auch ein gutes Wehr und Waffen ist, mit dem sich der Käfer größere Feinde wohl vom Leibe halten kann. Ich ließ den Käfer auf dem Tisch herumkriechen und als er über den Rand herabzufallen drohte, faßte ich ihn mit Daumen und Zeigefinger an dem Rückenhöcker, um ihn wieder auf die Mitte des Tisches zu bringen. Allein kaum hatte ich ihn angefaßt, so schnellte der Käfer das Kopfhorn zurück und preßte es mit solcher Gewalt gegen den Einschnitt des Rückenhöckers, daß die Haut meines Zeigefingers neben dem Nagel ganz zerquetscht wurde und stark blutete. Eine Bleifeder hielt er in dieser Klemme so fest, daß ich ihn daran in die Höhe heben konnte. Nahte ich mich ihm — wohlweislich mit der Bleifeder — von vorn, dann senkte er den Kopf mit dem langen Horn wie ein Stier weit nach vorn, um es sofort

zurückzuklappen, wenn ich die Bleifeder dem Rücken oder den Flügeln näherte; kam ich von hinten, dann richtete er sich auf den Vorderbeinen hoch auf und bog Kopf und Thorax weit zurück. Alle diese Bewegungen und Wendungen geschehen mit einer Schnelligkeit, die ich dem plumpen Thiere früher nicht zugetraut hätte. Dieselben Beobachtungen machte ich später bei ♂ von *Heterogomphus Achilles* Burm. und *Megasoma Typhon* Oliv.

Im Gegensatz zu den Larven der genannten Gattungen leben die von *Trioplus* und *Phileurus* in Baumstrünken, zusammen mit Larven von *Macraspis* und *Pelidnota*, also zum Theil in ganz hartem Holz. Mehrfach fand ich von *Trioplus cylindricus*, *Phileurus latipennis* und *foveicollis* die Käfer, ♂ und ♀, in ihren weiten Fraßgängen zusammen mit Eiern und jungen Larven. Ob in diesen Stadien eine Art Brutpflege stattfindet, weiß ich nicht; jedenfalls schrotet sich die Larve später ihre eignen Fraßgänge, die in dem stehenden Holz von unten nach oben gehen und schließlich in einer innen schön geglätteten Puppenwiege endigen, die gewöhnlich nahe dem Kern des Holzes liegt. Die Larven der genannten drei Arten sehen sich sehr ähnlich; ihr Kopf ist matt, überall grob runzlig punktirt, hell rothbraun, am Hinterrand etwas gelbroth, die Seiten und Spitzen der Oberkiefer schwarzbraun. Die Stigmen sind klein, rothgelb und heben sich wenig von der grauweißen Färbung des Körpers ab. Im Habitus und in der Färbung, abgesehen vom Kopf, gleichen sie Pelidnotenlarven. Eigenartig ist der Schrillapparat gebaut; die Schrillplatte auf der Unterseite der Oberkiefer ist in der Mitte am breitesten und nach der Basis zu wenig, nach der Spitze hin stärker verjüngt. Die Schrillleisten bestehen aus einzelnen spindelförmigen Körperchen, die in den sechs ersten Leisten, von der Basis ab gerechnet, am längsten sind und dicht neben einander liegen, so daß diese sechs den Eindruck zusammenhängender Leisten machen, die an ihrer vorderen Kante gezähnt sind. Von der siebenten Leiste ab werden diese Körperchen immer kürzer und treten mehr auseinander, so daß der Eindruck zusammenhängender

Leisten immer mehr verloren geht; nahe der Spitze bemerkt man nur noch vereinzelte kegelförmige Höckerchen, die überhaupt nicht mehr in Querreihen angeordnet sind und sich vereinzelt auch über die Umgebung der Schrillplatte zerstreuen. Am Unterkiefer stehen acht Zähnchen, kleine kegelförmige Höcker, deren Spitze nach vorn innen umgebogen und etwas ausgezogen ist; und davor ein kräftiges, flach halbkreisförmiges Chitinstück.

Beim Käfer ist der Schrillapparat ähnlich gebaut wie bei *Passalus;* auch hier ist der Ton ein lauter, durchdringender und man kann besonders bei großen *Phileurus* deutlich beobachten, daß er durch ein nach hinten Stoßen und Zurückziehen des Abdomens bei feststehendem Rumpf und Beinen hervorgebracht wird.

Auch bei den Phileuren incl. Trioplus ist der Uebergang von der Larve zur Puppe ein langsamer und läßt sich hier besser beobachten als bei den in der Erde sich verpuppenden Dynastiden; die Puppen vertragen sehr gut eine Uebertragung in künstliche Puppenwiegen, so daß man sie täglich beobachten kann. Von den vielfach erwähnten Chitinkämmen auf den Rückenplatten des Abdomens hat die Phileuruspuppe sechs Paare, die ersten am Hinterrand der ersten Rückenplatte breiter und länger als die übrigen, das sechste Paar schwächer pigmentirt als die vorhergehenden. Der frisch ausgekrochene Käfer hat auch hier das Abdomen, mit Ausnahme des Analsegmentes, und die Flügel weiß, während alles Uebrige ganz ausgefärbt ist; die häutigen Flügel werden erst pigmentirt, wenn die Deckflügel schon lange pigmentirt sind. Ueber die Dauer der Entwicklung kann ich nichts bestimmtes sagen; die Larven, die ich im Freien fand und die sich im Zuchtkasten verpuppten und auskrochen, waren alle ziemlich erwachsen; die Eier und jungen Larven, die ich mit den Alten zusammen fand, starben im Zuchtkasten, so daß ich doch vermuthe, daß sie in der ersten Zeit der Nachhülfe durch die Alten bedürfen.

Die Gruppe der Cetoniden ist bei Petropolis nur schwach vertreten; außer einigen *Gymnetis*-Arten fand ich nur *Euphoria*

lurida Fabr. Die Larven der größeren *Gymnetis*-Arten, wie *aterrima* Gory, *punctipennis* Burm. und *hebraica* Drapiez gleichen in Größe und Färbung unseren *Cetonia*-Larven. Durch den kleinen, glänzenden Kopf und die starke Entwicklung der drei letzten Bauchsegmente unterscheiden sie sich auch sofort von den Inca-Larven. Am auffälligsten ist das Mißverhältniß zwischen Kopf und Abdomen bei etwa einjährigen Larven, wo z. B. der Kopfdurchmesser 3, der des vorletzten Bauchringes 8 mm beträgt. Die ganz jungen Larven leben im Mulm alter Stämme oder, wo ich sie häufiger fand, in der Erde unter solchen vermulmten Strünken. Wenn sie größer geworden, gehen sie in die Strünke selbst, und ich fand sie sogar in ziemlich hartem Holz, hier aber gewöhnlich in alten, mit Moder angefüllten Fraßgängen anderer Larven, z. B. Cerambyciden. Zur Verpuppung gehen sie wieder in die Erde. Auf unebener Unterlage kriechen sie am liebsten, ebenso wie unsere Cetonialarven, auf dem Rücken, indem sie die starken Borstenhaare des Rückens zum Fortschieben, die weit ausgestreckten Beine als Taster für größere Entfernungen benutzen. Bei glatter Unterlage kriechen sie auf dem Bauch, indem sie den spitzen Tarsus in die Unterlage einstechen — man merkt dies sehr gut, wenn man sie auf der Hand kriechen läßt — und sich daran weiter ziehen. Diese Bewegung ist dieselbe wie beim Klettern, worauf sie sich trotz ihres dicken Leibes ganz gut verstehen; wie schon früher bemerkt, sind sie und die Incalarven recht wanderlustig, selbst wenn sie allein in einem Zuchtkasten gehalten werden und vermögen selbst an senkrechten rauhen Wänden ziemlich rasch hinaufzuklettern. Wenn es auch gelegentlich vorkommt, daß sie sich beißen, so sind sie doch im Allgemeinen ganz verträglich und lassen sich in größerer Zahl in einem Zuchtkasten halten. Die Larven der *G. reticulata* Kirby fand ich Anfang Februar in einer Tiefe von circa 30 cm in der Erde an den Wurzeln süsser Kartoffeln; sie lebten da offenbar von dem Mist und den verwesten Pflanzenstoffen, mit denen die Kartoffeln gedüngt wurden. Sie gleichen bis auf die

Größe vollständig den Larven der größeren *Gymnetis*-Arten, ließen sich sehr gut weiter ziehen, verpuppten sich und lieferten schon Anfang März die ersten Käfer in den Kokons. Der frisch ausgekrochene und erhärtete Käfer ist ganz ausgefärbt bis auf die Flügel und das Abdomen excl. Analsegment, die hell rothgelb sind. Im Freien erscheint der Käfer erst Anfang September; er gleicht im Verhalten unseren Cetonien, besucht blühende Sträucher und fliegt, sobald man ihm nahekommt, mit laut surrendem, raschem Flug davon. Im Netz gefangen, stellt er sich zuerst todt, um dann, nach einigen zittrigen Bewegungen der Beine plötzlich davonzufliegen. Wie unsere *Cetonia morio* Fabr. hat er die Gewohnheit, sich in Astwinkeln oder an der Rinde der Bäume zu verstecken und übernachtet auch an solchen Stellen. Die Puppe ist hell gelblichweiß und hat jederseits am Hinterwinkel des Halsschildes einen stärker pigmentirten Höcker; die Chitinkämme am Vorder- und Hinterrand der Rückensegmente sind nur sehr schwach entwickelt und scheinen wegen mangelnder Pigmentirung ganz zu fehlen.

Von *Euphoria lurida* Fabr. fand ich am 18. X. einige Stücke unter Maulthiermist. Da es gerade regnete, glaubte ich, die Thiere hätten sich vielleicht vor dem Regen dahin verkrochen; allein beim Nachgraben nach Mistkäfern fand ich auch in der Erde noch einige Exemplare. Während meines Aufenthaltes bei Sete Lagoas fand ich unter Kuhmist eine Anzahl Larven, die nach Art unserer großen *Aphodius*-Larven in der oberen Schicht des Mistes nahe der Oberfläche, nicht in der Erde unter dem Mist sassen. Ich nahm sie lebend mit, sie machten sich Ende Januar aus Mist und Erde Kokons, genau wie unsere *Aphodius rufipes*, und Anfang Februar fand ich darin bereits entwickelte Käfer von *E. lurida*. Die Larve verräth schon durch den relativ kleinen Kopf und das dicke Abdomen ihre Zugehörigkeit zu den Cetoniden; die hellweißgelbe Puppe hat ebenso wie die von *Gymnetis* bei den Hinterecken des Thorax einen pigmentirten starken Höcker; die Chitinkämme an den Rändern der Rücken-

ringe scheinen vollständig zu fehlen, dafür ist aber deren Mitte kammartig, aber unpigmentirt, erhaben.

Von der Gruppe der Trichiaden scheinen bei Petropolis nur die drei Arten *Inca pulverulentus* Oliv., *Bonplandi* Gyllenh. und *Beskei* Schaum vorzukommen, wenigstens sah ich dort nur diese drei Arten in den Sammlungen der Herren Niederberger und Allen. Ich selbst fand nur einmal ein 24 mm langes ♂ der *Beskei* (am 22. I.) in einem großen Spinnennetz und kann darum über die Lebensweise der Käfer nichts sagen. Die Larven fand ich von Anfang October ab mehrfach in alten, ganz vermoderten Strünken; sie fallen sofort durch ihre dichte und lange rothbraune Behaarung auf, die stärker ist als bei irgend einer anderen Lamellicornierlarve. Der rothgelbe Kopf ist viel größer als bei den Cetonidenlarven, glänzend, nur auf der Stirn mit einigen flachen Punkten; auch Kopfschild und Oberlippe sind glänzend, flach punktirt und nur bei ganz erwachsenen Larven etwas dunkler gefärbt als Stirn und Scheitel. Die beiden Stirnnähte, die am Vorderrand zwischen Basis der Oberkiefer und Fühler entspringen und auf der Mitte des Scheitels zusammenstoßend nach dem Hinterrand ziehen, sind tief eingedrückt. Stirn, Kopfschild und Oberlippe sind mit einzelnen langen rothbraunen Borsten besetzt. Zwischen Spitze und Mahlzahn stehen am linken Oberkiefer drei Zähne, deren oberer größer ist, am rechten Oberkiefer nur einer mit langer Schneide. Von den viergliedrigen Fühlern ist das erste und letzte Glied ungefähr gleich lang, das vorletzte das kleinste. Die Schrillplatte ist ein schmales Oval, dessen Längsaxe von vorn innen nach hinten außen verläuft, und besteht aus 22—24 regelmäßigen Leisten; am oberen Außenrand des Unterkiefers sitzen acht Zähnchen und davor ein schmales Chitinstück. Die Beine sind ziemlich lang und kräftig; der kräftige, spitze Tarsus ist fast halbkreisförmig gekrümmt. Die Stigmen sind fast so groß als bei den Dynastiden, der Nabel der Ampulle ist erhaben, abgerundet, nicht in eine Spitze ausgezogen, wie bei den großen Dynastidenlarven. Die letzten Bauchsegmente sind

kaum breiter als die übrigen; das Analsegment ist ohne Falte, aber es läuft doch an Stelle derselben ein feiner, etwas stärker pigmentirter, vollständig haarfreier Streifen quer über das Segment. Von den Dynastidenlarven von gleicher Größe, z. B. *Enema* — ich vergleiche zwei Stücke von 11 cm Länge — unterscheiden sie sich durch den glänzenden, auf dem Scheitel unpunktirten und schmäleren Kopf (bei E. 11,5, bei J. nur 8 mm breit an der Basis der Fühler), durch die fehlende Verbreiterung der letzten Bauchsegmente und die starke Behaarung; von den Cetonidenlarven dagegen außer durch die beiden letzten Merkmale durch den relativ größeren Kopf und die größeren, dunkler pigmentirten Stigmen.

Man findet die Larven gewöhnlich in Mehrzahl in alten vermorschten Stämmen von weißem und rothem Holz, in großen Fraßhöhlen beisammen; zur Verpuppung gehen sie in die Erde und machen sich aus dieser und Fraßmehl einen Kokon. Bei der Verpuppung platzt die Larvenhaut, die an Dicke die aller mir bekannten Lamellicornierlarven übertrifft, in den Kopfnähten und in der Verlängerung der Occipitalnaht bis zum ersten Bauchring; dann arbeitet sich die Puppe durch Drehen und Biegen aus der Larvenhaut heraus und drückt diese am Boden der Puppenwiege locker zusammen, nicht so fest in ein unscheinbares Klümpchen, wie die Cetoniden.

Die Puppe, bis zu 4 cm lang, ist gelb, mit einem Stich ins Röthliche, besonders auf dem Thorax und den Flügeldecken, hat eine mit feinen Querstrichen versehene Längsnaht vom Vorderrand des Prothorax bis zum Hinterrand des Methathorax; die den Cetonidenpuppen eignen Höcker am Hinterrand des Prothorax fehlen hier ganz. Das erste Abdominalsegment trägt oben am Seitenrand einen schräg nach vorn verlaufenden braun pigmentirten gezähnten Chitinkamm; von den glattrandigen Chitinkämmen in der Mitte hat die Puppe nur ein Paar an der Falte zwischen dem ersten und zweiten Bauchring; die übrigen scheinen alle zu fehlen. Von den Stigmen der Bauchringe liegt das erste, klein,

aber dunkelbraun pigmentirt in der Tiefe an der Vorderecke des ersten Segmentes; die drei folgenden sind auffallend groß und dunkelbraun; die vier übrigen sind kleiner als das erste und kaum pigmentirt. Die Puppe ist glatt, glänzend, ganz unbehaart; die kleine Oeffnung am Vorderrand des letzten Bauchringes unten ist sehr deutlich und stark pigmentirt.

Die letzten vier Sommer vor meiner Reise nach Brasilien verbrachte ich auf Sylt und beschäftigte mich, aus Mangel an anderweitiger entomologischer Bethätigung, mit der Zucht von Larven einiger Coprophagen, der einzigen Lamellicornier, die dort vorkommen. Nach längeren Mißerfolgen gelang mir dieselbe auch; doch fand ich bald heraus, daß die Thiere viel Sorgfalt erfordern, Störungen nicht gut vertragen und besonders die Regulirung der Feuchtigkeit große Vorsicht erheischt. Mit der Zucht der holzfressenden Lamellicornierlarven überreich beschäftigt, konnte ich den wenigen Coprophagenlarven, die ich in Brasilien fand, die nöthige Sorgfalt nicht widmen und außer 3 Arten *Ataenius*, darunter *stercorator* Fabr., und einem anderen *Aphodius*-ähnlichen Coprophagen, gingen alle Larven noch vor der Verpuppung ein. Ich bedaure dies um so mehr, als diese Larven sich durch ganz eigenartige Formen auszeichneten. Eine Larve z. B., die ich ziemlich häufig fand, meist mit *Selenocopris Hormon* zusammen, hat bei einer Gesammtlänge von 45 eine Kopfbreite von 3,5 mm; auch die folgenden Segmente sind nur wenig breiter, bis zu den drei letzten, die wie eine Keule verdickt sind und von denen das mittlere einen Durchmesser von 9,5 mm hat. Eine andere, die ich mit *Phanaeus floriger* Kirby zusammenfand, sieht aus, wie eine Larve von *Aphodius rufipes*, hat aber auf dem Rücken das 2.—4. Bauchsegment in einen kegelförmigen Höcker ausgezogen, der oben gelb pigmentirt und mit starren Borsten besetzt ist. Die Käfer, *Copris* sowohl als *Phanaeus*, von letzterer Gattung außer *floriger* auch *Dejeani* Harold und *saphirinus* Sturm, sowie *splendidulus* Fabr. (bei Ouropreto) leben nach Art unserer *Geotrupes;* sie fliegen am Tage um die Mittags-

zeit und am Abend; bei einem frischen Misthaufen (besonders Mulamist) erscheinen sie sehr rasch und graben sich Gänge unter demselben, die sie mit Material vollstopfen. Die kleineren Arten der Gattungen *Canthon, Copris* und *Bolboceras* haben die Gewohnheit, sich beim Herumfliegen eine Zeit lang auf niedrigen Büschen niederzulassen und man ist dann überrascht, beim Klopfen Mistkäfer in den Schirm zu bekommen. Einige hübsche kleine Coprophagen luden sich einst zu Gast, als ich beim Frühstück im Walde den dazu bestimmten Petropoliskäse, eine Art Fromage de Brie, auspackte, mußten aber die Feinheit ihrer Fühlernase, die sie auf falsche Fährte gebracht, im Giftglas bedauern. Noch schärfer scheint der Geruchsinn der *Canthon smaragdulus* Fabr. zu sein, die ich bei Rio de Janeiro mehrfach beobachtete. Kaum hat man begonnen, den Köder für sie auszulegen, dann kommen sie auch schon in tollem Fluge angesaust und stürzen sich kopfüber ins Vergnügen; ihr vergebliches Bemühen, die allzu weichen Massen in Kugelform zu bringen, hat mich oft unterhalten.

Während meines Aufenthaltes in Ouropreto machte ich auf einer Exkursion in der Serra S. Sebastião am 28. XII. gelegentlich der Untersuchung eines Haufens Mulamist eine eigenthümliche Beobachtung. Nicht weit von diesem Misthaufen, zwischen den vorstehenden Wurzeln eines Baumes und mit welken Blättern und Erde ganz überdeckt lag ein eigenartiges Gebilde, circa 7 cm lang und $3^1/_2$—4 cm hoch, cylindrisch mit abgerundeten Ecken, von prall elastischer Consistenz, wie ein hart gekochtes, geschältes Ei, glatt, von schwarzgrüner Färbung. Beim Auseinanderbrechen sah ich, daß es aus frischem, grünem Maulthiermist bestand, aber ausgesuchtem Material, da sich dazwischen keine Spur von unverdauten Halmen oder Samenhülsen befand. Nahe den beiden Enden des Gebildes befanden sich je drei kirschkerngroße Höhlen mit schwarzgrüner Wandung; in einer derselben saß eine frisch ausgekrochene, ausgefärbte Larve; in einer anderen eine noch nicht ausgefärbte und in den vier übrigen je ein Ei, dessen gelbbraune

Schale in einen Stiel verlängert und damit an der Wand der Höhle befestigt war.

Die Maaße der Eier sind 4 zu 2,5 mm; die Larve ist wie ein Spitzbogen gekrümmt; der Kopf relativ klein, gelblich braun; das Analsegment ist schief abgestutzt und am Rande mit hohem Wulst versehen; in der etwas vertieften Mitte befindet sich die Afteröffnung. Da ich überzeugt war, daß nach Zerbrechen des Gebildes, das den Larven Futter und nach Erhärten der äußeren Schicht Schutz nach außen gewähren sollte, ähnlich den Mistkugeln der Ateuchen, eine Zucht der Eier und Larven doch keinen Erfolg versprechen würde, so versuchte ich dies gar nicht erst und kann darum auch über den Meister, der dies Werk geschaffen, keine Auskunft geben. Ich glaube jedoch, daß es eine der großen *Deltochilum*-Arten sein dürfte, da von anderen Coprophagen als den Ateuchiden, solche Gebilde, soweit bis jetzt bekannt ist, nicht angefertigt werden und die Größe des Gebildes und der darin gefundenen Eier ein kleines Thier ausschließt.

Einen kleinen braungrauen *Acanthocerus* mit kupfrigen Thoraxecken und schwach gelblicher Behaarung fand ich mehrfach in den Fraßgängen von Ruteliden- und Incalarven bei dem Mist derselben.

Das ist leider Alles, was ich über die Coprophagen beobachten konnte. Noch kärglicher sind die Beobachtungen über die Lucaniden. Nur eine Art fand ich in größerer Anzahl, nämlich *Pholidotus Humboldti*, dessen Larve, meist zusammen mit denen von *Macraspis*, allenthalben bei Petropolis in morschen Strünken, besonders in denen von wilden Feigenbäumen, sehr häufig ist. Mit Vorliebe gehen sie in die großen Wurzeln der Strünke und lieben überhaupt recht feuchtes Holz. Unter sich sind sie recht bissig und erliegen leicht ihren Verletzungen. Ihre Farbe ist weißgrau, mit einem Stich ins Röthliche, die Beine und der Kopf schön hellgelb, nur die vorspringende Spitze der Stirn, die Spitzen der Oberkiefer und die Oberlippe in der Mitte schwarzbraun. Die gelben Stigmen sitzen auf einem Polster, durch dessen dünne

Haut die zum Stigma führenden Tracheen weiß durchscheinen; die beiden wulstigen Polster neben dem After sind gelbweiß. Der Tarsus ist sehr klein, gekrümmt, schwarzbraun. Der Schrillapparat, ähnlich dem von *Lucanus cervus*, besteht aus einer scharfen Kante an der Vorderseite der Trochanter des dritten Beinpaares, die etwas konkav und mit vierzig Höckerchen besetzt ist, die quer zur Längsrichtung der Kante etwas verbreitert sind. Ihr entsprechend ist die Hinterseite der Hüften des mittleren Beinpaares konvex gewölbt, mit einer ganzen Menge unregelmäßig angeordneter kleiner Höckerchen bedeckt und außerdem mit einer scharfen Kante versehen, die von oben innen nach unten außen im Bogen verlaufend von innen nur bis zur Mitte zusammenhängend und scharfrandig bleibt, dann aus 25 - 27 einzelnen größeren Höckern besteht, die nahe dem Außenrand die Anordnung in eine Reihe aufgeben und immer kleiner werdend sich unter den die ganze Fläche bedeckenden kleinen Höckerchen verlieren. Diese letzteren befinden sich über und unter der Querkante. Der Ton, der sehr gut hörbar ist, wenn man das lebende Insekt dem Ohr nähert, wird hervorgebracht, indem die ausgestreckten Hinterbeine nach vorn und innen bewegt werden; dabei streicht die höckerige Kante am Trochanter der Hinterbeine über die höckerige Kante und die vielen kleinen Höcker der Mittelhüfte.

Die sehr kleinen Eier werden in einem vom weiblichen Käfer angelegten geräumigen Fraßgang zusammen abgelegt; die jungen Larven bleiben kurze Zeit zusammen und zerstreuen sich dann, um sich eigne Fraßgänge anzulegen. Zur Verpuppung macht sich die Larve am Ende des Fraßganges eine innen schön geglättete Puppenwiege, wie die Macraspis- und Pelidnotenlarven. Bei der Verpuppung schrumpft die dünne Larvenhaut in ein kleines Häufchen zusammen und bleibt an den Cercis der Puppe meist fest hängen. Der Uebergang aus dem Larvenstadium in das der Puppe ist ein rascher, wie bei den Passaliden; die inneren Organe der Larve unterliegen vollständig der Einschmelzung und aus diesem flüssigen Plasma wird zunächst die äußere Form der

Puppe gegossen. Diese erscheint zuerst vollständig glasig, durchsichtig, ohne scharfe Contouren z. B. an den Beinen. Einmal konnte ich deutlich sehen, wie bei der Verpuppung die Oberkiefer eines ♂ sich streckten und immer länger und breiter wurden; als ich mit der Pinzette die Spitze des einen abriß, strömte das Plasma so lange heraus, bis die Puppe sich verblutet hatte und starb. Die Puppenruhe dauert nur kurze Zeit, circa 14 Tage; als ich am 11. Januar meine Larven nachsah, war noch keine verpuppt; am 18. I. waren sie dies fast alle und am 25. I. kroch das erste ♂ aus. Beim frisch ausgeschlüpften Käfer sind die Augen und Spitzen der Mandibeln schwarzbraun, alles Uebrige rothgelb mit Ausnahme der Flügel und des Abdomens excl. Analsegment, die wie gewöhnlich schneeweiß sind. Im Freien fand ich den Käfer nicht mehr vor meiner Abreise; wie ich von den Kolonisten erfuhr, die den häufigen Käfer sehr gut kannten, erscheint er erst im März und April. Einige Stücke mußten aber doch schon vorhanden sein, da ich am 29. I. Eier und junge Larven fand. Die ganze Entwicklung dürfte zwei Jahre nicht überschreiten; nach dem Wachsthum der jungen Larven halte ich es sogar für möglich, daß sie in einem Jahr abgemacht werden kann.

Aehnlich in ihrer Entwicklung und ihren Lebensgewohnheiten ist eine Art *Sclerostomus*, die ich für neu halte, zwischen *cruentus* und *plagiatus* die Mitte haltend. Die Larve ist im Ganzen mehr röthlich grau und der Kopf mehr rothgelb. Auch sie macht sich am Ende ihres Fraßganges eine Puppenwiege. Dagegen hat die Larve von *Psalidostomus ibex* Billb. die Gewohnheit, ihren Fraßgang am Ende in eine größere Höhle zu erweitern, in welcher sie sich aus Fraßmehl einen festen, nur unten mit der Unterlage verbundenen, sonst überall freien Kokon zusammenklebt, in dem sie sich verpuppt. Der Käfer, schon im October erscheinend, fliegt des Abends nach dem Licht, ebenso wie *Sclerostomus costatus* Burm., der Mitte November zuerst erschien. Von *Syndesus brasiliensis* Gray fand ich ein ♂♀

Ende Januar in einem alten Figueirastrunk, beide ganz erhärtet, keine Puppenwiege in der Nähe, offenbar mit der Anlage der Kinderstube beschäftigt.

Was die übrigen, nicht lamellicornen Coleopteren betrifft, so habe ich deren zwar eine große Anzahl gesammelt, auch von einer ganzen Reihe die Larven und Puppen gefunden, allein da ich mich früher niemals systematisch mit ihnen beschäftigt, so habe ich es für richtiger gehalten, ihre Bearbeitung und die betr. biologischen Notizen den Specialisten zu überlassen und theile hier nur einige besonders auffallende biologische Beobachtungen mit.

Von der Gattung *Agra* fand ich bei Petropolis mehrere Arten, meist im tiefen Walde auf niedrigen Büschen nach Beute jagend; einmal aber, am 5. IX. fing ich mit dem Netz ein Stück, das um die Mittagszeit auf einem grell von der Sonne beschienenen Weg in kurzen, ruckweisen Stößen über dem Boden dahinflog, so daß ich es zuerst für eine Wegwespe, *Pompilus*, hielt. Gyriniden und andere Wasserkäfer sind in den Gräben und Wasserläufen am Fuß der Serra nicht selten; in den schmalen, mit Felsen und Geröll angefüllten Gebirgsbächen bei Petropolis vermuthete ich sie zuerst gar nicht, war aber dann um so mehr überrascht, als ich sah, wie sie sich hier den Verhältnissen angepaßt haben. In engen, kaum einige Hände breiten Löchern zwischen Steinen, an stillen Eckchen am Ufer unter einer überhängenden Baumwurzel sind sie oft in großer Zahl versammelt und kreisen im engen Raum unverdrossen umher. An Futter fehlt es ihnen nicht, da solche stille Winkel eben das Refugium aller Wasserfreunde und die Felsen oder ins Wasser ragende Baumwurzeln dicht mit Algen u. s. w. bewachsen sind.

Bei einem Bad in einem Bergbach hinter Pau grande bei Raiz da Serra hatte ich Gelegenheit, *Dineutes marginatus* zu beobachten. Der Käfer hat auf der Oberseite einen schönen mattblauen Schimmer, der nach dem Tode verschwindet; statt in großen Bogenlinien, wie bei den übrigen Gyriniden, ist seine Be-

wegung auf dem Wasser mehr ein hastiges Vorwärtskrabbeln in gerader Richtung.

Von Elateriden, die in vielen Arten bei Petropolis vertreten sind, fand ich die Larven, die abgesehen von der Größe ganz denen der bei uns vorkommenden Arten gleichen, in der Erde an Pflanzenwurzeln, in Mist und in alten Baumstrünken; in ziemlich hartem Holz findet sich die von *Hemirrhipus lineatus* Eschscholtz. Auch die beiden Spitzen am Vorderrand des Thorax bei der Puppe scheinen allen Arten der Elateriden eigenthümlich zu sein.

Beim Durchsuchen alter Baumstrünke nach Rutelidenlarven stieß ich auch auf eine ganze Anzahl verschiedener Arten von Tenebrioniden, bei denen ich auch in der Mehrzahl der Fälle die Larven und Puppen fand. Ihre Zucht ist nicht schwierig, wenn sie nur ausreichend Futter haben, altes Holz, und ihrer möglichst wenig in einem Raum sind. Speciell *Nyctobates maximus* Germ. und *Tauroceras cornutus* Fabr. sind unverträgliche Gesellen, die sich leicht untereinander anfallen und auffressen, selbst die Puppen der eignen Art nicht verschonend, wenn sie ihrer habhaft werden. Aber während es sich bei diesen beiden Arten nur um einen gelegentlichen Carnivorismus handelt, scheinen bei *Temnochila gigantea* Reitter Larve und Käfer ausschließlich demselben zu huldigen. Die Larve, der von *Nyctobates* ähnlich, läuft in den Fraßgängen sehr rasch umher, überfällt Larven und Puppen von anderen Käfern und verzehrt sie; ich konnte selber beobachten, wie sie zwei Puppen und einen frisch ausgekrochenen Käfer von *Macraspis cincta* tödtete und ausfraß. Nicht weniger gefräßig ist der Käfer, der mit Stücken Figueiraholz, dem Futter für *Macraspis*-Larven, in deren Zuchtkasten gerieth und darin bös hauste, ehe ich ihn entdeckte und unschädlich machte. Die Larve geht zur Verpuppung in härtere Parthien des Holzes und macht sich am Ende des Fraßganges eine Puppenwiege zurecht, die innen sorglich geglättet und gegen den Fraßgang fest geschlossen wird. Wie bei den holzfressenden Lamellicornierlarven

ist der Uebergang in das Puppenstadium ein ganz langsamer, und ebenso sind bei dem frisch ausgekrochenen Käfer die Flügel und das Abdomen excl. Analsegment weiß, während alles übrige braunroth ist. Auch hier liegen die Käfer lange Zeit nach dem Ausschlüpfen in ihrer Puppenwiege, ehe sie diese verlassen. Die ganze Entwicklung vom Ei bis zum fertigen Käfer schätze ich bei *Nyctobates* und *Tauroceras* auf drei Jahre.

Die Lampyriden, ***vagar-lume*** (Irrlicht) genannt, erscheinen im October und erfüllen während der ganzen Regenzeit die Luft und die Abhänge der Berge mit ihrem Lichterglanz. Ein eigenartiges Schauspiel ist es, wenn ganze Bergabhänge oder die Ufer des Piabanha wie auf einen geheimen Impuls oder auf ein unsichtbares Signal hin plötzlich in Tausenden von Lichtern erstrahlen, die ebenso plötzlich alle wieder verschwinden, um in mehr oder weniger regelmäßigen Zwischenräumen wiederzukehren. Der Ursache, warum so viele Individuen, über eine große Fläche zerstreut, alle auf einmal ihr Licht leuchten lassen, es alle auf einmal verdunkeln, um dies Spiel stundenlang in mehr oder weniger langen Zwischenräumen zu wiederholen, habe ich lange nachgeforscht, eine ausreichende Erklärung aber nicht finden können.

Cerambyciden giebt es in den ausgedehnten Waldungen, die Petropolis umgeben, in großer Zahl und ihre Larven finden sich allenthalben in alten Strünken sowie auch in noch lebenden Stämmen. Die Zucht der Larven bietet keine Schwierigkeiten, wenn man ihnen nur ausreichendes Futter gewährt — sie verlangen sehr große Fraßstücke — und es vermeidet, sie mit Larven anderer Käfer zusammen zu bringen. Unter sich vertragen sie sich sehr gut, sind aber gegen Verletzungen empfindlich und können häufiges Nachsehen der Zuchtkästen nicht leiden. Ihre Fraßgänge verlaufen meist ziemlich gerade; zur Verpuppung sucht die Larve bei vielen Arten, spec. den Prioniden die härteren Partien im Kern des Stammes auf, wo sie den Fraßgang am Ende in eine geräumige Puppenwiege umwandelt, deren Wände sorgfältig geglättet, und deren Zugang vom Fraßgang aus fest

verschlossen wird. Die Umwandlung in die Puppe geschieht rasch; die Larvenhaut schrumpft in ein kleines Häufchen zusammen, das an der tiefsten Stelle der stets mehr oder weniger geneigt angelegten Puppenwiege liegt. Der frisch ausgekrochene Käfer ist bei den Arten, die ich darin beobachten konnte, so ziemlich ausgefärbt, d. h. auf den Flügeldecken und dem Abdomen nicht schwächer pigmentirt als an den übrigen Körpertheilen; dagegen zeichnet sich das letztere beim Verlassen der Puppenhaut durch beträchtlichen Umfang aus, der in der Zeit, wo der Käfer noch ruhig in der Puppenwiege verweilt, nach und nach abnimmt. Auch hier ist von einer vollkommenen Verwandlung in sofern nicht die Rede, als der Käfer nach dem Verlassen der Puppenhülle noch zwei bis drei Monate in der Puppenwiege oder nach Eröffnung des Abschlusses im Larvenfrassgang verbringt, ehe seine Entwicklung beendet und er geschlechtsreif geworden ist.

Unter den Cerambyciden, deren Larven und Puppen ich fand, möchte ich besonders *Ctenoscelis atra* Oliv. erwähnen. Am 1. November stieß ich in einer über 1 m dicken gestürzten Figueira, die mit allen möglichen Käferlarven reich besetzt war, auf die Fraßgänge einer offenbar sehr großen Larve, die in das noch sehr harte Kernholz des Baumes führten. Nach mehrstündiger Arbeit legte ich vier Puppenwiegen frei, die alle vier die großen, schneeweißen Puppen eines riesigen Cerambyciden enthielten; eine ließ ich am Leben und sie ergab später den oben genannten Käfer. Beim Herausholen ging eine der großen Puppen zu Grunde; ich legte sie bei Seite, um Theile davon in Spiritus zu konserviren, aber im Augenblick war sie bedeckt mit großen Ameisen, die ebenfalls in dem Stamm hausten und die nicht nur an Ort und Stelle von dem leckeren Male schmausten, sondern auch große Stücke davon abbissen und unter den Stamm schleppten. Da mir das Schauspiel neu war, ließ ich sie ruhig gewähren und in ungefähr einer Viertelstunde war die Puppe verschwunden.

Am reichsten von allen Familien der Käfer ist wohl die der Chrysomeliden bei Petropolis vertreten und einige Arten

erscheinen in erstaunlicher Anzahl. Auch hier gelang es mir, bei einer Anzahl Arten die Larven und Puppen zu finden und diese Zahl wäre sicher noch erheblich größer geworden, wenn ich den Thieren mehr Beachtung geschenkt hätte. Besonders erwähnen möchte ich drei Arten.

Die *Coelomira cayennensis* Fabr. ist bei Petropolis sehr häufig und geben die Weibchen zur Zeit der Trächtigkeit denen unserer *Adimonia tanaceti*, was Ausdehnungsfähigkeit des Abdomens anbelangt, gewiß nichts nach. Ihre Larven, blauschwarz mit citronengelbem Kopf, Thorax, Beinen und After, haben die eigenthümliche Gewohnheit, in einer Reihe dicht neben einander am Außenrand eines Blattes zu sitzen, so daß es aussieht, als sei das Blatt mit Gallen besetzt. In dieser Stellung rücken sie, das Blatt vom Rande aus abweidend, langsam nach der Mittelrippe; stoßen sie hier zusammen, so verlassen sie das Blatt und begeben sich auf ein benachbartes, wo sie wieder längs dem Rande Aufstellung nehmen und dann anfangen zu fressen.

Von der *Mesomphalia gibbosa* Fabr. fand ich am 11. XI. im Karolinenthal auf einer Schlingpflanze vier Puppen, orangegelb, die Ränder des Halsschildes und der Bauchringe, sowie eine doppelte Längslinie über den ganzen Rücken schwarz, die Larvenhaut dem Analende, mit dem die Puppe auf dem Blatt aufsaß, fest anhängend. Am 21. XI. früh Morgens kroch aus der einen Puppe, an der vorher keine Aenderung der Form oder Farbe bemerkbar gewesen, der Käfer aus, ebenso orangegelb gefärbt als die Puppe, nur die Mitte des Thorax etwas dunkler. Um 1 Uhr war an der anderen Puppe absolut keine Veränderung zu bemerken; als ich um 4 Uhr wieder kam, war der Käfer ausgekrochen und bereits vollständig ausgefärbt, nur noch etwas weich; den zuerst ausgekrochenen hatte ich in seiner gelben Färbung fixirt.

Eine andere Casside, *Omoplata pallidipennis* Bohem. fand ich am 25. XI. auf der Unterseite des Blattes einer Passiflore; der Käfer saß ganz ruhig und, theils unter seinem Schild, theils

dicht darum saßen gegen zwanzig Larven, den Schwanz mit der Larvenhaut hoch aufgerichtet, so daß das Ganze wie ein Klecks Vogelschmutz aussah. Die Thiere rührten sich auch nicht, als ich den Zweig abschnitt und zu Hause in Wasser steckte; erst nach Sonnenuntergang liefen sie aus einander und zerstreuten sich über die Blätter, um zu fressen; gegen Morgen aber sammelten sie sich alle wieder unter dem Schild der Mutter oder dicht dabei, um am Tage stille zu sitzen und erst in der nächsten Nacht wieder ihrer Nahrung nachzugehen. Ich fand in den nächsten Tagen noch mehrfach solche Hennen mit ihren Küchlein, allein da die Herbeischaffung von Futter zu umständlich war, unterließ ich es, die Larven bis zur Verpuppung zu bringen und nahm nur den Käfer und die Larven mit.

Dies sind im Großen und Ganzen die Beobachtungen, die ich während meines siebenmonatlichen Aufenthaltes in Petropolis bei Käfern gemacht habe. Bei den übrigen Ordnungen der Insekten habe ich mich fast nur auf das bloße Sammeln beschränkt. Bei den Schmetterlingen habe ich auch dieses unterlassen; Herr V. v. Boenninghausen hat während eines nahezu 50jährigen Aufenthaltes in Rio und Petropolis so ziemlich alle dort vorkommende Schmetterlinge gesammelt und auch über ihre früheren Stände, Futterpflanzen derselben, Erscheinungszeit u. s. w. schon verschiedenes publizirt. Was hierbei nachzutragen oder zu verbessern ist, gedenkt Herr J. G. Foetterle, der 18 Jahre hauptsächlich in Petropolis sehr fleissig Schmetterlinge gesammelt hat, demnächst zu veröffentlichen; außerdem hat er während meines Aufenthaltes dort angefangen, die Schmetterlingsraupen in Formalin zu konserviren und diese Versuche hatten ein ziemlich günstiges Resultat, so daß es nun möglich sein wird, auch über die Anatomie dieser Raupen etwas mehr Aufschluß zu gewinnen, als dies nach den bisher fast allein vorliegenden Zeichnungen möglich war.

Von den Hymenopteren sind es neben den glänzenden Sphegiden und Chrysiden besonders die Wegwespen, Pompiliden, die die Aufmerksamkeit des Sammlers erregen. Besonders auf

die Spinnen scheinen sie es abgesehen zu haben, und ich habe oft mit Bewunderung beobachtet, mit welcher Erbitterung und Hartnäckigkeit der Kampf zwischen den beiden Gegnern geführt wird, mit welcher Gewandtheit die Wespe Scheinangriffe von der einen Seite ausführt, um mit einem plötzlichen Ruck der Flügel auf die andere Seite der Spinne zu kommen und ihr den betäubenden Stich zu versetzen. War die Spinne erst einmal gestellt, dann war sie auch stets verloren, alle Fluchtversuche vom offenen Wege ab ins Gras oder unter einen Stein weiß die Wespe zu vereiteln. Verjagte ich sie von ihrem betäubten Opfer und brachte dieses eine kleine Strecke weit weg, dann kehrte die Wespe nach einiger Zeit zurück und suchte die ganze Umgebung des Kampfplatzes so lange ab, bis sie ihr Opfer wieder gefunden hatte. Zweimal fand ich je eine große Blattide im Innern eines alten Baumstammes, die die Larve resp. die Puppe einer solchen Wegewespe in sich bargen. Eine unserer gewöhnlichen Wespe ähnliche Art, etwas kleiner und schlanker, ist bei Petropolis sehr häufig und baut allenthalben an Wegen und an Gebüschen auf der Unterseite von Blättern ihre gestielten und 5—6 Zellen enthaltenden Nester. Da sie ebenso stechlustig sind als unsere Wespen, thut man gut daran, ehe man einen Busch abklopft, nachzusehen, ob keine Wespennester daran sitzen.

Am reichsten von allen Insekten was Anzahl der Individuen betrifft sind die Ameisen vertreten; auf sie stößt man überall, ob man nun einen Busch abklopft, oder einen Stein umwälzt, oder einen alten Baumstrunk zerkleinert; den Blattschneiderameisen, *formiga carregador* oder *sauba* genannt, *Atta* spec. begegnet man auf allen Wegen. Am 15. X. hatte ich Gelegenheit, die Thiere beim Schwärmen zu beobachten. Auf einem schmalen Waldweg bei Meio da Serra, an dem ich, als ich ihn des Morgens passirte, nichts besonderes bemerkte, hatten die Thiere zwei Hügel aufgeworfen, so groß wie Maulwurfshaufen, mit mehreren Oeffnungen, aus denen in großer Anzahl ♂ und ♀ herauskrochen; eine ganze Menge Arbeiter und Soldaten mit ihren unförmlichen

Köpfen waren auf und um diese Hügel beschäftigt und fielen uns sofort an, als wir uns diesen Erdhügeln näherten. Von der Ebene zog Nebel heran, der Verkündiger baldigen Regens und mit einem Mal erhob sich der ganze Schwarm der ♂ und ♀ und flog davon; auf der freien Strecke über dem Bahnkörper flogen sie lange hin und her, meist in ruhigem Bogenflug, manchmal auch eine ganze Weile in der Luft stille stehend unter raschester vibrirender Bewegung der Flügel, wie ein Syrphus, die ♂ meist mit weit geöffneter Genitalöffnung. Sie flogen nur so weit als der Nebel reichte, bis zum Alto da Serra; in Petropolis erschienen sie erst am nächsten Tage, nachdem sich auch hier Regen eingestellt.

Unter den Orthopteren ist *Rhomalea miles* Drury, der Unabhängigkeits-Heuschreck, *gafanhoto da independencia* genannt, weil er die Farben der Republik, grün und gelb trägt, an den Abhängen der Serra sehr häufig; die Larven, schwarz und roth, haben die Gewohnheit, alle auf einem Busch beisammen zu sitzen. Nähert man sich diesem, so stieben sie nach allen Richtungen auseinander, verhält man sich aber ruhig, dann kommen sie nach einiger Zeit alle wieder auf demselben Busch zusammen.

Von der *Elaeochroa trilineata* Serv. fand ich am 23. Januar einige Stücke auf einem Busch am Abhang der Serra; um es zu fangen, faßte ich ein Stück am Hinterleib, allein das Thier stieß mir mit solcher Gewalt die Dornen der Hinterschienen in die Finger, daß ich durch den plötzlichen Schmerz erschreckt, loslassen mußte und das Thier entkam. Dadurch vorsichtiger geworden, faßte ich ein anderes Stück am Kopf und Thorax, als das Thier rasch seine Hinterschenkel im Hüftgelenk, einem richtigen Kugelgelenk, soweit nach vorn drehte, daß die Kniee über den Augen standen und mit den Hinterschienen mir von oben auf die Finger schlug, daß deren Dornen in die Haut eindrangen. Diesmal ließ ich nicht los und brachte das Thier ins Giftglas, trotzdem an allen Stellen, wo ein Dorn eingedrungen, ein Bluttröpfchen aus der Haut drang; ich glaube aber bestimmt, daß

das Thier im Stande ist, sich mit dieser Waffe seine gewöhnlichen Feinde, Vögel und kleinere Eidechsen vom Leibe zu halten.

Erwähnen möchte ich schließlich noch die Cicaden, *cigarras* genannt, die in der Regenzeit bei Tag und bei Nacht ihren Gesang ertönen lassen und ob deren Häufigkeit Petropolis eine gewisse Berühmtheit in Brasilien genießt. Die großen Singcicaden sind scheue Thiere, die man nur ganz gelegentlich erhält; sie sitzen in ziemlicher Höhe an Baumstämmen und ähneln ihrer Unterlage so, daß man sie von dieser kaum unterscheiden kann. Nähert man sich ihrem Standort, dann laufen sie schnell auf die andere Seite des Baumes; werden sie auch da gestört, dann fliegen sie mit laut surrendem Flug davon.

Wie schon früher bemerkt, sind Affen bei Petropolis fast ganz verschwunden und in der näheren Umgebung wohl nur noch an den steilen Hängen im Karolinenthal und weiterhin in der Mantiqueira zu finden. Gehört habe ich sie einige Male, aber nie zu Gesicht bekommen. Als ich bei meiner Ankunft in Petropolis mich erkundigte, ob es wohl gerathen sei, bei den Streifereien im Walde eine Waffe mitzunehmen, lachte man mich aus und sagte mir, wilde Thiere gebe es bei Petropolis nicht mehr; die seien längst ausgerottet. Ich habe daraufhin auch niemals eine Waffe mitgenommen und bin auch nie in eine Lage gekommen, in der ich einer Waffe bedurft hätte. Daß trotzdem eine gewisse Vorsicht in einigen Gegenden bei Petropolis noch nothwendig ist, bewies ein Vorfall, der sich etwa 6 Wochen vor meiner Abreise ereignete. Im Walde unterhalb Meio da Serra, wo ich so manches Mal herumgestreift und gesammelt, wurde ein Neger, der sich auf einem Waldweg zum Mittagschlaf hingelegt, von einem Tiger, *Felis onça* L., getödtet und bis auf geringe Reste aufgefressen. Der Fall erregte natürlich große Aufregung; bewaffnete Arbeiter der Spinnerei Meio da Serra und Soldaten von der benachbarten Pulverfabrik Inhomirim veranstalteten eine Streife im Wald und erlegten zwei nahezu ausgewachsene Tiger.

Auch der Tapir, *Tapirus americanus* L., und das Bisamschwein, *Dicotyles labiatus* Cuv., sind aus der näheren Umgebung von Petropolis verdrängt, werden aber mehr im Innern, besonders in der Mantiqueira noch öfter geschossen. Von sonstigen Säugern möchte ich nur noch das Gürtelthier erwähnen, Tatú genannt, *Dasypus setosus* Wied., das stellenweise noch ziemlich häufig in Fallen gefangen wird.

Ebenso selten wie die Säugethiere sind auch die Vögel bei Petropolis geworden; es herrscht allgemeine Jagdfreiheit und jeder halbwüchsige Junge kann mit der Ballerbüchse im Walde herumstreifen und schießen, was da kreucht und fleucht. Häufig konnte ich beobachten, daß der glückliche Schütze es nicht einmal der Mühe werth hielt, seine Beute auch nur aufzuheben, um das Fleisch oder die Federn zu verwerthen; es genügt, das Thier herunter geschossen zu haben und stolz zieht der muthige Schütze auf neue Thaten aus. Häufig ist nur der Aasgeier, Urubú genannt, *Cathartes foetens*, der als Vertilger des gefallenen Viehes und alles möglichen Unrathes allgemein geschont wird. In großen Schaaren halten sie sich bei der Schlachterei auf in der Rua Westphalia, wo sie nach dem Schlachten des Viehes die Eingeweide verzehren; die drolligsten Scenen entstehen, wenn zwei Vögel ein Stück Darm verschlingen und in der Mitte zusammenstoßend wie zwei Grotesktänzer hin- und herhüpfen, bis der Stärkere dem anderen die Beute aus dem Hals herausgezogen hat. Kurz vor Ausbruch eines Gewitters am 11. I. sah ich einmal die ganze Schaar beim Schlachthaus in die Lüfte steigen, so hoch, daß sie nur noch wie Pünktchen am Himmel erschienen; beim Beginn des Regens stürzten sie plötzlich mit rauschendem Flügelschlag alle wieder herunter und suchten Schutz in den Bäumen. Nach Regen oder thaureichen Nächten am Morgen saßen sie oft auf der Landstraße wie Wappenadler mit ausgespreizten Flügeln, um diese in der Sonne zu trocknen. Häufiger hört man nur noch den *Sabiá*, die brasilianische Nachtigall; seinen aus fünf Tönen bestehenden, wenig modulirten Ruf wiederholt er

besonders zu Beginn der Regenzeit unermüdlich, was dessen Reiz nicht gerade erhöht. Von kleinen Papageien bemerkte ich mehrfach große Schwärme am Abhang der Serra, wo sie am Tage in der Ebene zwischen Raiz da Serra und Mauá sich aufhalten, gegen Abend aber in die Wälder an der Serra zurückkehren. Außer diesen kleinen Papageien, *perriquitos* genannt, kommt in den Thälern um Petropolis auch der in der Gefangenschaft so häufige Loro, *Chrysotis aestiva,* vor, der meist nur in kleinen Trupps von 3—4 Stück sehr hoch fliegt und sehr scheu ist. Nur einmal beobachtete ich ein Nest von ihm auf einem mächtigen Urwaldbaum, der aus der Tiefe einer steilen Schlucht oben im Karolinenthal emporwuchs; ich stand am Rand der Schlucht, von den Thieren ungesehen und beobachtete durch ein kleines Taschenfernrohr, wie das Männchen auf einem wagrechten Ast vor dem Nest fortwährend Kapriolen machte. Häufig sind dagegen die Kolibris und im Bewußtsein ihrer Unerreichbarkeit auch gar nicht scheu; ihr Flug ist laut surrend und ungemein rasch und gewandt; wenn ich im Karolinenthal an einem Wasserlauf frühstückte, ließen sie sich durch meine Anwesenheit absolut nicht stören und suchten alle Blüthen in der Nähe nach Insekten ab. In den letzten Jahren hat man in Petropolis angefangen, die Gartenwände und Zäune mit Kapuzinerkresse und bunten Winden zu überziehen und deren Blüthen suchen sie mit Vorliebe ab; besonders in dem Zugang zu dem Hause des Herrn P. Th. Fritz beim Bahnhof waren sie zur Blüthezeit dieser Blumen den ganzen Tag in Thätigkeit und ließen sich auch durch die aus- und eingehenden Leute in keiner Weise stören.

Von Reptilien sind die Eidechsen jedenfalls nicht häufig; in den Thälern bei Petropolis habe ich überhaupt keine beobachtet und die wenigen Stücke, die ich bei Raiz da Serra sah, waren so scheu, daß es mir nicht gelang, eines zu fangen. Von ungiftigen Schlangen sind die Amphisbaenen, *cobras a duas cabezas,* die mit zwei Köpfen, ziemlich häufig und ohne jeden Grund sehr gefürchtet; ich fand sie mehrfach in großen, stark vermulmten

Baumstrünken. Auch die übrigen nicht giftigen Schlangen, die *cobra de cipó*, Baumschlange, und die *cobra canina*, ähnlich unserer Ringelnatter, sind nicht häufig; ich habe ihrer im Ganzen wohl kaum mehr als ein halbes Dutzend zu Gesicht bekommen. Von Giftschlangen kommt bei Petropolis vor die Surucucu, *Lachesis mutus* Daud., von der im Januar ein großes Exemplar im Karolinenthal unten getödtet wurde; ein Pärchen wurde etwas später im Quartero Quissamaõ getödtet; ich selber bekam diese Art nie im Freien zu sehen. Von der Jararaca, *Bothrops jararaca*, habe ich im Ganzen vier Exemplare angetroffen und davon drei getödtet und mitgebracht; alle diese Stücke waren nicht größer als unsere Kreuzotter und konnten leicht durch einen Schlag auf den Kopf mit dem Spaten getödtet und in das Formalinglas gebracht werden. Von Korallenschlangen habe ich drei Arten in vier Exemplaren mitgebracht; ihre Farben haben sich in 2 % Formalinlösung vorzüglich gehalten. Man sagt in Petropolis, daß sich die Giftschlangen immer paarweise zusammen hielten, und wenn man von einem solchen Paar das eine Stück getödtet oder gefangen, könne man sicher sein, an dieser Stelle in der nächsten Zeit auch das andere Stück zu finden. Man erzählte mir auch eine ganze Anzahl von Fällen zur Bestätigung dieser Behauptung; ich selber fand einmal im Karolinenthal unten eine Korallenschlange und tödtete sie; einige Tage darauf fand ich genau an derselben Stelle ein zweites Exemplar derselben Art, das ich ebenfalls tödtete und mitnahm; ob beide Stücke ein Pärchen waren, kann ich jedoch nicht angeben, da ich sie nicht untersucht habe.

Nach der geringen Anzahl von Schlangen, die ich bei meinen vielen und ausgedehnten Streifereien im Urwald zu Gesicht bekommen, glaube ich, daß die Gefahr, von einer giftigen Schlange gebissen zu werden, nicht so groß ist, als sie gewöhnlich dargestellt wird; ein Entomologe, zumal Coleopterologe, dessen Augen zumeist dem Boden zugewandt sind, wird wohl immer früh genug eine am Boden liegende oder davon eilende Schlange erblicken und sich vorsehen können. Vorsicht scheint fast noch mehr

geboten in der Stadt selbst als im Walde draußen; denn eines Morgens (6. I.) fand der Koch, als er Kaffee kochen wollte, eine große Korallenschlange in der Küche unter dem Herde, wohin sie wohl aus dem Wald hinter dem Hause gekommen war; und am 18. II. erschlug ich im Palatinat eine Jararaca, die aus einer Hausthüre dicht neben dem Eingang zu einer sehr besuchten Vende (Kramladen) herauskam.

Von Amphibien erwähne ich vor Allem die Riesenkröte, *Bufo Agua*, in Brasilien *Sapo* genannt; sie ist sehr häufig und mit vielem Vergnügen hörte ich ihren Concerten zu, die sie zu Beginn der Regenzeit veranstalten. Sie sitzen dabei bis an den Hals im Wasser, an den Ufern des Piabanha oft in ganzen Reihen, und die Schwingungen der Kehle pflanzen sich auf dem Wasser in Wellenkreisen fort, was sich besonders deutlich beobachten läßt, wenn der Mond das Wasser bescheint; ihr Gesang klingt genau so, wie wenn ein Mensch gurgelt. Auf das Signal eines Vorsängers fällt der ganze Chorus ein, und da die Höhenlage der hervorgebrachten Töne bei den verschiedenen Individuen oft eine verschiedene ist, so klingt der Gesang manchmal gar nicht übel. Für den Entomologen haben die Sapos noch ein besonderes Interesse als scharfe Concurrenten, die bei ihrem bevorzugten Nachtfang dem weniger glücklichen Entomologen manches seltene Stück wegschnappen; da die Bauern bei Petropolis ebenso jede Kröte todtschlagen, wie bei uns, so habe ich aus dem Abdomen solcher Opfer der Dummheit manches interessante Belegstück für die Fauna von Petropolis retten können. Von ihrer Leistungsfähigkeit erhielt ich einen Begriff, als ich einmal im Magen eines Sapo 38 große Mistkäfer fand; das Thier hatte offenbar bei einem frischen Misthaufen Posto gefaßt und alle Ankömmlinge kurzer Hand weggeschnappt; als es dann etwas schwerfällig heimtrotten wollte, wurde es von der Eisenbahn überfahren. Ich erhielt bei dieser Gelegenheit einige Arten, die ich sonst nicht wieder fand. Für die Ueberlegung der Thiere bei der Suche nach Nahrung spricht auch, daß, mit Ausnahme

der belebten Hauptstraßen, bei jeder elektrischen Straßenlampe 1—2 Kröten sitzen, die darauf lauern, daß die um das Licht fliegenden Insekten herunterkommen sollen, worauf sie sofort darüber herfallen. Im Anfang meines Aufenthaltes in Petropolis fand ich des Morgens unter den Lampen in der Stadt mehrfach Käfer und dachte, wenn mitten in der Stadt Käfer ans Licht kommen, werden in den Vorstädten sicher noch viel mehr zu finden sein. Ich suchte darum dort fleißig am Morgen, fand aber nichts; als ich dann Abends mit langem Netz auf Posten zog, merkte ich sehr bald, wer mir beim Fang zuvor gekommen. So lange es sich um Nachtschmetterlinge u. dergl. handelte, ließ ich ihnen gerne ihre Beute, die sie dicht vor meinen Füßen aufschnappten; als aber die Zeit der Melolonthiden und Geniatiden kam, mußte ich sie doch wegjagen und war überrascht, als ich merkte, daß ein festes Aufstampfen oder Anstoßen mit dem Netzstiel sie gar nicht incommodirte, sondern erst ein paar derbe Schläge mit dem Netz sie bewogen, sich zurückzuziehen. Als ich meine Beobachtung in Petropolis erzählte, erfuhr ich, daß dieselbe allgemein bekannt war; daß den Thieren der logische Zusammenhang zwischen Licht und Nahrung ganz klar ist, dafür scheint mir auch die Beobachtung zu sprechen, daß sie sofort herbei kommen, wenn man eine Lampe im Garten aufstellt, während sie die vom Mond hell beschienenen Stellen im Wasser und auf dem Lande vermeiden. Ein Lehrer in S. Paulo erzählte mir, daß er zur Zeit, wenn dort *Dyscinetus rugifrons* fliege, sich oft das Vergnügen mache, die Kröten damit zu füttern. Er stelle dann eine Lampe auf einen Tisch im Garten, worauf die Kröten herbei kämen und die zugeworfenen Käfer aufschnappten.

Von den vielen bei Petropolis vorkommenden Laubfröschen erwähne ich eine ganz kleine Art, orangeroth mit schwarzen Augen, die gewöhnlich im Mulm alter Bäume oder zwischen den Blättern großer Bromelien sitzt, beim Regen hervorkommt und einen kläglichen Laut von sich giebt. Eine andere noch kleinere

Art sitzt gewöhnlich in den Ritzen feuchter Felswände und schreit genau wie die kleinen Papageien.

Am 5. XI. machte ich einen mehrtägigen Ausflug nach S. Paulo. Man fährt von Rio entweder mit dem Dampfer bis Santos, circa 17 Stunden, und von da mit der Bahn nach S. Paulo, oder von Rio direkt mit dem Schnellzug (14 Stunden Fahrt). Da ich Santos von früher kannte, zog ich die Eisenbahnfahrt vor, obschon diese besonders im Sommer wegen der Hitze und des Staubes sehr beschwerlich ist. Die Fahrt ist im Anfang, wo die Bahn durch viele Tunnels, eiserne Brücken und Schleifen das Gebirge erklimmt, sehr interessant und gewährt manchmal einen hübschen Blick über die Vorberge und die Bai; viele der hier oben im Gebirge liegenden Orte werden im Sommer als Kurorte benutzt und einige, wie Paineiras und Palmeiras, sind berühmt durch ihren Reichthum an Insekten. Die Bahn — Staatsbahn — ist sehr gut gebaut, vorzüglich im Stande gehalten; die Wagen nach amerikanischem System alle durchgehend, aber ohne Harmonikabalg bei den Plattformen und nur I. und II. Klasse führend, sind sauber gehalten und der Betrieb ein sehr pünktlicher; die einfache Fahrt I. Klasse kostete circa 27 Mark; nach Verlassen einer Station geht ein Schaffer durch den ganzen Zug und ruft laut den Namen der nächsten Station aus, so daß man ausreichend Zeit hat, sein Gepäck zum Verlassen des Zuges zu ordnen. Bei Barra do Pirahy hat die Bahn die Hochebene erreicht und geht nun neben dem Rio Parahyba do Sul flussaufwärts weiter; die Hochebene, nur leicht hügelig gewellt mit wenig Buschwerk und vielen Agaven und Termitenhaufen, bietet nicht viele landschaftliche Reize; da wo die Bahn dichter an den Fluß herantritt, giebt es aber einige sehr hübsche Parthieen. Zwischen den Stationen Campo bello und Itatiaya sieht man zur Rechten den Itatiaya liegen, einen mächtigen Gebirgstock, den höchsten Berg Brasiliens, der genau auf der Grenze der drei Staaten Rio de Janeiro, S. Paulo und Minas geraës liegt. Bei Taubaté bemerkt man zur Linken die bewaldeten Ketten der

Serra do Mar; hier kommt auch mehr Abwechselung in die Landschaft durch große Herden Rinder und Maulthiere, die auf der Ebene weiden; stellenweise ist das Land hügelig und sind diese Hügel dann mit Kaffee bepflanzt. Der Kaffeebaum ist kein hübscher Baum; er gleicht ungefähr unserer Stechpalme, doch sind die Zweige dünner und sperriger; durch das Ausbrechen der Krone, um bequemer ernten zu können, gewinnt der Baum auch gerade nicht. Um eine Kaffeepflanzung anzulegen, schlägt man den ganzen Urwald nieder, läßt einige Wochen das Holz trocknen und zündet es dann an; dann wird das Feld etwas aufgeräumt, eventuell noch einmal nachgebrannt und dann in Reihen mit jungen Kaffeebäumchen und Mais bepflanzt; letzterer schießt rasch auf, verhindert das Aufkommen von Unkraut und beschattet die jungen Kaffeebäume. Da im brasilianischen Landwirthschaftsbetrieb nicht gedüngt wird, so ist nach 10—12 Jahren der Boden erschöpft; man pflanzt vielleicht noch ein Jahr lang Mais, überläßt den Boden sich selbst, der sich bald mit dichtem Gestrüpp bedeckt, Capoeira, und nimmt ein neues Stück Urwald in Angriff. Es ist klar, daß bei dieser Art Wirthschaft der Urwald, der einzige im Lande verwerthbare Reichthum Brasiliens, bald erschöpft sein muß und man hat deshalb von Seiten der deutschen und englischen Kaffeebaugesellschaften bereits zur künstlichen Düngung gegriffen — mit sehr gutem Erfolg; aber die brasilianischen Großgrundbesitzer werden sich zu dieser nicht eher entschließen, als bis das letzte Stück Urwald niedergeschlagen ist. Da mit Kaffee alle Bedürfnisse des Landes bezahlt werden müssen und durch Kaffee ein Jeder reich zu werden hofft, so läßt sich ermessen, in welchem Umfang der Kaffee angebaut wird — der Preisrückgang in Folge des großen Angebotes erfordert natürlich wieder einen ausgedehnteren Anbau, um das Defizit im Gesammteinkommen zu decken — und in welcher Ausdehnung durch das schonungslose Ausrotten der Wälder der Charakter der Flora und Fauna verändert wird. Ich bin überzeugt, daß in wenigen Jahren viele von den Lokalformen, an denen das brasilianische

Küstengebiet so reich ist, verschwunden sein werden, da ihnen bei der gründlichen Entwaldung ganzer Landstriche kein Plätzchen übrig bleibt, wohin sie sich flüchten könnten. Der Boden ist der in ganz Südamerika vorherrschende rothe Lehm, der kurz vor S. Paulo einer schwarzen, aber torfigen unfruchtbaren Erde Platz macht.

S. Paulo macht, im Gegensatz zu Rio, ganz den Eindruck einer europäischen Stadt; man sieht wenig Farbige, aber desto mehr Italiener, von denen circa 50 000 in der Stadt wohnen. Die Straßen sind breit und luftig, mit vielen Kaufläden und Handwerkern; trotz des Sonntags herrschte, wie in allen katholischen Ländern, ein sehr geschäftiges Leben und Treiben, italienisches Singen und Schreien, so daß ich mich in eine oberitalienische Stadt versetzt glaubte. Ich nahm in dem deutschen Hotel Diener bei der Station Luz Wohnung und sah mir die Stadt etwas näher an, die auf der Hochebene weitläufig angelegt im Ganzen einen recht günstigen Eindruck macht; eine große Annehmlichkeit bei der trocknen heißen Luft sind hübsche Wirthschaften, in denen nach baierischer Art gebrautes deutsches Bier verzapft wird, was auch bei den Brasilianern schon soviel Anklang gefunden hat, daß sie des Abends mit Weib und Kind zum Wirthshaus gehen. Die Hauptstraßen und die großen Geschäfte darin werden des Abends mit elektrischen Bogenlampen erleuchtet, die von Tausenden von Käfern, meist *Dyscinetus rugifrons* Burm. umschwärmt waren; der ganze Boden unter den Lampen war bedeckt mit Käfern und ich hielt eine tüchtige Ernte; außer *Dyscinetus* auch einige *Geniates, Sylpha surinamensis* und einen *Passalus*; ehe ich dies Schauspiel nicht selber beobachtet, würde ich es nie für möglich gehalten haben, daß solche Massen einer Art zum Lichte kämen.

Am nächsten Morgen besuchte ich das Museum, das in Ipiranga, eine Stunde vor der Stadt, in einem schönen großen Gebäude untergebracht ist. Der Director desselben, Herr Dr. v. Ihering, empfing mich sehr freundlich und führte mich

überall herum. Die zoologischen Sammlungen, die sich fast ganz auf die Landesfauna beschränken, sind ziemlich reich und gut geordnet; hierin ist das Museum trotz karger Mittel dem von Rio entschieden überlegen. Am Nachmittag machte ich mit Herrn Hempel, dem Assistenten des Museums, eine Exkursion in der Nachbarschaft; hierbei fand ich an einem hübschen Gras mit langer Fahne, *Aristida pallens* Cav., die seltene Rutelide *Microchilus lineatus* Blanch., leider aber neben mehreren ♂ nur ein ♀, bisher noch ganz unbekannt und von dem ♂ erheblich verschieden. So eintönig der Kamp aussieht, ist seine Thierwelt doch eine sehr reiche, der allerdings die großen Formen der Waldregion fehlen, wofür jedoch die kleinen Formen in viel größerer Individuenzahl vertreten sind. Am Museum vorüber führt die Landstraße nach Santos, auf der den ganzen Tag die berühmten Ochsenfuhrwerke verkehren, deren aus einem Stück bestehende große Räder mit ihrer Achse fest verbunden sind; das Geräusch, das durch die Reibung der nicht geschmierten Achse mit ihrem Lager entsteht, ist sehr durchdringend und wird gehört, lange ehe man den Wagen erblickt und wenn er längst wieder verschwunden ist. Der Brasilianer liebt diesen Ton ungemein, besonders auf den weiten Hochebenen im Innern, da er das einzige Merkmal von Civilisation ist und die Nähe von Mitmenschen anzeigt; er freut sich, wenn sein Karren recht „schön singt“ und behauptet, daß die Ochsen nicht vorwärts gehen, wenn sie den Ton — in Folge Schmierens der Achse — nicht mehr hören. Das Klima von S. Paulo, im Allgemeinen recht gesund, scheint besonders unserer Stubenfliege zuzusagen, die nicht blos in der Stadt in unglaublichen Mengen auftritt, sondern auch draußen im Kamp manchmal in tellergroßen schwarzen Flecken die Erde bedeckt, ohne daß mir klar wurde, wovon sie hier leben. Außer *Dyscinetus*, die wieder in Menge schwärmten, fand ich an den Bogenlampen einige Schwimmkäfer, *Phytalus*. *Scaptophilus* und *Stenocrates*. Die Heimfahrt bot nichts besonderes; das Wetter, das auf der Hochebene schön und trocken gewesen, schlug wieder

in Regen um, sobald wir uns der Küstenregion näherten, und im strömenden Regen, der alle Aussicht benahm, fuhr ich in Rio wieder ein.

Am 3. XII. machte ich einen Ausflug nach Neufreiburg; Eisenbahnverbindung zu Lande über Theresopolis ist zwar schon lange geplant, existirt aber noch nicht und fährt man deshalb von Rio mit der Fähre nach St. Anna, nahe bei Nietherohy und von da mit der Eisenbahn; die Linie gehört derselben englischen Kompagnie, der auch die Linie Mauá-Petropolis und weiter gehört. Der Weg durch die Ebene bis an den Fuß der Serra dauert länger als auf der Fahrt nach Petropolis und ist sehr staubig; die Gegend ist meist sumpfig mit einzelnen Viehweiden. Dann tritt die Bahn in die Vorberge ein, wobei man die Zacken des Orgelgebirges und den Finger Gottes zur Linken hat, und arbeitet sich im Thal des Rio Macucu in die Höhe. Der Aufstieg bis zur Höhe ist nicht so steil als an der Serra da Estrella, weswegen man hier ohne Zahnradbahn auskam, ist aber viel romantischer, die ganze Scenerie großartiger durch den Rio Macucu, der bald in einem breiten flachen Bett über Felsen und Baumstämme dahinschießt, bald in einer tiefen, düsteren Schlucht an der Seite des Bahnkörpers verschwindet und nur durch dumpfes Rauschen seine Gegenwart verräth. Die Vegetation ist noch üppiger als an der Petropolisbahn; von neuen Formen fielen mir besonders zwei Arten Bambus auf, der eine ganz rothbraun, der andere durch die enorme Länge seiner Stengel ausgezeichnet; ich fand später Exemplare, deren einzelne Halme über 60 Schritte lang waren. Auf der Höhe macht der Zug eine kleine Rast bei Boa Vista, wo man einen hübschen Blick über den Südabhang des Gebirges und die Bai von Rio hat; dann geht es auf der Nordseite der Serra bergab in das Thal des Rio das Bengálas (Spazierstockfluß). Hier ist die Vegetation viel kärglicher als auf der Südseite; man erblickt überall ausgedehnte Roçen und Felder mit Mais und Capim und bei der Stadt selber verschwindet der Wald fast ganz und man bemerkt nur noch Capimfelder. Ich nahm

Aufenthalt im Hotel Leuenroth, in dem auch Burmeister s. Z. gewohnt und dessen Besitzer, Herr K. Engert, der Schwiegersohn von Leuenroth, sich Burmeisters noch gut erinnerte; obgleich Ausländer und Protestant war Herr K. Engert doch wegen seiner Tüchtigkeit zum Präsidenten der Camera Municipal gewählt worden (Bürgermeister) und als er hörte, daß ich Entomologe sei, ging er mir in jeder Weise mit Angabe von Sammelplätzen u. s. w. zur Hand. Ich verlebte in Neufreiburg sehr genußreiche Tage; das Klima, dem von Petropolis ähnlich, ist in sofern angenehmer, als das tägliche Gewitter erst um 4 Uhr Nachmittags kam, so daß man reichlichere Zeit fürs Sammeln hatte; dieses ist bequemer als bei Petropolis, da die Stadt kleiner und viel weniger weitläufig in einem breiten Thalkessel ausgebreitet, rings von Höhen umgeben ist, die gute Gelegenheit zum Sammeln bieten; auch die Gebüsche an den Ufern des die Stadt durchziehenden Rio das Bengalas liefern gute Ausbeute. Allerdings ist in der näheren Umgebung der Stadt durch die intensive Kultur des Bodens der Urwald verschwunden und damit auch die Insekten, deren Larven in Holz leben, so daß ich trotz allen Suchens in der ganzen Zeit nur eine einzige kleine Pelidnotenlarve fand. Dafür sind aber die an Pflanzenwurzeln lebenden Lamellicornier um so reicher vertreten und ich habe von Melolonthiden so ziemlich alle Arten gefunden, die Burmeister von dort beschreibt. Seit Burmeisters Beschreibung der Stadt (Reise nach Brasilien, Berlin 1 53 p. 151) hat sich hier vieles geändert. Aus dem kleinen Landstädchen ist eine ziemlich große Stadt geworden mit schönen breiten Straßen und vielen neuen und hübschen Häusern; die zeitweilig überwiegende deutsche Bevölkerung ist dagegen erheblich zurückgegangen und die wenigsten Neufreiburger deutscher Abstammung verstehen noch Deutsch. Die Aufhebung der Sklaverei hat auch hier große Veränderungen gebracht, da sie den Betrieb der in der Nähe gelegenen großen Plantagen unmöglich gemacht und die Neger, denen neben ihrer Freiheit leider nicht auch Gelegenheit zum Erwerb des Lebensunterhaltes gegeben wurde, vielfach

der Armuth und dem Elend preisgegeben hat. Zeitweilig wurde bei Neufreiburg in ausgedehntem Maße Kartoffelbau getrieben; nachdem längere Zeit Kartoffelkrankheit geherrscht, ist dies unmöglich und man pflanzt jetzt Mais und Capim. Viele der Kolonisten zogen damals nach den wärmeren Thälern des Rio grande und Rio Paquequer, wo jetzt in großem Maßstabe Kaffee gebaut wird. Am 8. XII. fuhr ich mit der Bahn nach Soumidouro, um mir den Kaffeebau anzusehen; zwischen der Station Conselheiro Paulino und Murinelly passirt man den berühmten Wasserfall des Rio grande, den Burmeister ausführlich beschrieben; nahebei eine der für das Küstengebiet Brasiliens so charakteristischen kahlen Granitwände von besonders großer Ausdehnung. Der Bahnbau hatte in diesen wirr durcheinander laufenden Gebirgszügen mit vielen Schwierigkeiten zu kämpfen; bei Donna Marianna dauert es über eine halbe Stunde, bis die Bahn, in Schraubenwindungen niedersteigend, die auf der Sohle des Thalkessels liegende Station erreicht. Soumidouro ist ein kleines Städtchen mit einer langen Hauptstraße und einer Kirche auf einem flachen Hügel; es wurde gerade ein Kirchenfest gefeiert und alles versammelte sich auf dem Platz vor der Kirche, wo die Militärmusik spielte und trotz des hellen Sonnenscheins unverdrossen Racketen abgebrannt wurden. In der Kirche, ganz in Blau und Gold gehalten, lagen beim Altar die Frauen herum und stillten ihre Säuglinge; als der Gottesdienst beginnen sollte, wurden sie von dem Küster mit einem langen Stab verscheucht, worauf in feierlicher Prozession der Geistliche hereinkam mit räuchernden Ministranten und Fahnenträgern; dahinter die Bewohner von Soumidouro und die Fazendeiros aus der Nachbarschaft in Reitstiefeln und rasselnden Sporen, während die Militärkapelle, lauter Farbige, den Zug beschlossen. Das Orchester war für die kleine Kirche reichlich stark besetzt; ich zog mich darum bald ins Freie zurück, sah mir den Wasserfall in der Nähe der Stadt an und kam über eine Einsenkung zwischen zwei Bergen in ein Seitenthal, aus dem sich, steil aus dem Thal emporragend eine mächtige Felsenwand erhebt,

die auf schmalen Stegen an der Seite zugänglich oben einige Häuser trägt — der Schauplatz der in Brasilien sehr beliebten Oper Guarani. Sammeln konnte ich wenig, da die Vegetation nur aus Capim und Kaffeefeldern bestand; in letzteren pflanzt man hier selbst dann noch Mais zwischen den Kaffeebäumen, wenn diese schon Manneshöhe erreicht haben.

Am 10. XII. kehrte ich nach Petropolis zurück, um am 14. XII. einen größeren Ausflug in das Camposgebiet von Minas geraes, speciell Sete Lagoas und Lagoa Santa zu machen. Man kann mit der Eisenbahn von Rio direkt bis Sete Lagoas fahren; die Linie wird, je nach den vorhandenen Mitteln des Staates, ausgebaut und soll bis nach Diamantina und zum Rio S. Francisco weitergeführt werden. Die Entfernung bis Sete Lagoas beträgt 686 Kilometer und wird in 22 Stunden zurückgelegt; der Bahnkörper ist in vorzüglichem Zustande und im Kampgebiet beiderseits mit Stacheldraht eingehegt, um das Uebertreten von Vieh zu verhüten. Der Zug verließ Rio des Abends um 7 Uhr und erreichte Sete Lagoas am anderen Nachmittag um 5 ohne jegliche Verspätung; die Fahrt I. Klasse incl. Schlafwagen kostete 60 Milreis (circa 40 Mark). Bis Barra do Pirahy ist der Weg derselbe wie nach St. Paulo; dann wendet sich die Bahn nach rechts und läuft neben dem Parahyba do Sul bis nach Entre Rios; hier schlägt sie eine rein nördliche Richtung ein und berührt von grösseren Orten Juiz de Fora, Palmyra und Barbacena. Zwischen diesen beiden Stationen ungefähr erreicht das Gebiet des Küstenwaldes sein Ende und es beginnt das Camposgebiet; einzelne Hügel oder ganze Hügelketten treten auf, die mit dichtem Gras bewachsen sind; der Wald verschwindet nicht völlig, verliert aber den üppigen Charakter des Küstenwaldes; in den Thalsohlen zwischen den Hügeln und am Rand der Wasserläufe besteht er mehr aus einem dichten Buschwerk; wo er in größeren Beständen auftritt, fehlen ihm vor Allem die großen Urwaldbäume, die vielen Bromelien und Orchideen. Für die Campos bei Barbacena und weiterhin, die Campos veros, ist charak-

teristisch der dichte Graswuchs und das Fehlen allen Buschwerkes im Kamp selber; nur am Rand der Wasserläufe und in den Thalsohlen und Falten der Hügelketten tritt solches auf. Im Gegensatz hierzu ist bei den Campos serrados der Graswuchs ein sperriger, zwischen den einzelnen großen Grasbüscheln tritt allenthalben die nackte Erde zu Tag und der ganze Kamp ist übersät mit niedrigen verkrüppelten Büschen, die meisten nur von halber Manneshöhe und nur wenigen stark verästelten Bäumen von circa 3 m Höhe.

Die Fahrt ist nicht gerade reich an gewaltigen Landschaftsbildern oder romantischen Parthien, aber sie ist interessant dadurch, daß sie einen Begriff giebt von den Schwierigkeiten, die des Topographen hier noch harren. Wo die Bahn einen höheren Punkt erreicht hat, sieht man zu beiden Seiten über ein wirres Durcheinander von Bergketten, Hügeln und einzelnen Spitzen, die vielleicht der Reisende, der zu Fuß oder zu Pferde diese Gegenden bereist, in ein gewisses System bringen kann; vom Coupéfenster aus war mir dies unmöglich und mißglückte jeder Versuch, die einzelnen Höhenzüge auf den vorher gekauften Karten wieder zu finden. Gegenüber den meisten topographischen Karten Brasilien ist Vorsicht sehr am Platze; schon bei der Darstellung der Umgebung der bekanntesten Orte zeigen sie grobe Irrthümer und bei entlegeneren Gegenden gewinnt man den Eindruck, daß der betreffende Topograph das Object seiner Darstellung nie mit eignen Augen gesehen.

Bei Lafayette-Queluz macht der Zug eine halbstündige Frühstückspause; an Stelle der Vollbahn tritt eine Schmalspurbahn, die einzelnen Stationen werden spärlicher und liegen gewöhnlich eine Viertelstunde Bahnfahrt auseinander. Die Gegend wird stellenweise ganz gebirgig und die Aussicht auf enge zerrissene Schluchten mit rauschenden Gebirgsbächen und kleinen Cascaden häufiger. Bei Sabará tritt die Bahn in das Thal des Rio das Velhas, eines Nebenflusses des Rio S. Francisco und folgt ihm längere Zeit; dann wendet sie sich westlich und tritt damit in das eigentliche

Gebiet der campos serrados, die sich in gewaltiger Ausdehnung nach Westen hin bis in die Provinzen Goyaz und Mato grosso erstrecken.

In Sete Lagoas nahm ich Wohnung im Hotel Quinquim, einem nur aus Parterreräumlichkeiten bestehenden höchst einfachen Gebäude am Marktplatz, gegenüber der Vende, wo gewöhnlich die großen Ochsenkarren mit 9—12 Paaren Zugthiere rasteten und Ladung für die Reise weiter nach dem Innern nahmen. Die Verpflegung war eine ganz gute, die Preise dieselben wie in Rio und Petropolis. Sete Lagoas ist ein Dorf, das nur dadurch, daß es zur Zeit Endstation der Eisenbahn war, einige Bedeutung gewonnen; die ganze Gegend, mit vereinzelten niedrigen Hügeln, ist so flach, daß die Niederschläge sich in Mulden an den tiefsten Stellen ansammeln; solcher Wassertümpel oder Seen von verschiedener Ausdehnung finden sich im Gebiet der campos serrados unzählige, und von sieben nahe bei einanderliegenden hat Sete Lagoas seinen Namen. Die Umgebung von Seté Lagoas ist reiner campo serrado, eine flache Ebene mit sperrigem, knieehohem Gras und einer Unmenge niedriger verkrüppelter Büsche mit harten, lederigen Blättern und ganz vereinzelten sperrigen, höchstens 3 m hohen Bäumen; eine nähere Schilderung dieses campo kann ich mir um so mehr hier ersparen, als er durch die meisterhafte Schilderung und Zeichnung Burmeisters und Lunds, sowie in der neueren Zeit durch die Reisen von Prof. Dettmer und Prinzessin Therese von Bayern hinreichend bekannt geworden ist, die auch der höheren Thierwelt ihre Aufmerksamkeit gewidmet haben, so daß ich mich hier ganz auf die Schilderung der entomologischen Verhältnisse beschränken kann. Hier fällt vor Allem auf und erinnert damit an europäische Verhältnisse der Reichthum an Individuen einzelner Arten; so arm der Kamp auf den ersten Blick zu sein scheint, besonders weil die großen glänzenden Cerambyciden und Chrysomelen fehlen, so reich wird die Ausbeute, wenn man erst hinter die Schliche und Verstecke der Thiere gekommen ist. Ein großer Theil, vielleicht die Mehrzahl

der kampbewohnenden Arten scheinen Nachtthiere zu sein, die am Tage auf der Unterseite der Blätter schlafen; einige davon lassen sich bei Berühren der Blätter sofort fallen und sind dann in dem sperrigen Gras nicht mehr zu finden; andere wieder, wie *Philochlaenia vittata* Burm. klammern sich selbst im Schlaf an der Unterseite des Blattes so fest, daß sie beim Klopfen nicht in den Schirm fallen, sondern einzeln abgelesen werden müssen. Leider war ich, unbekannt mit den Witterungsverhältnissen bei Sete Lagoas, zu früh dorthin gekommen; die Regenzeit beginnt erst im Februar und damit die Blüthezeit der Kamppflanzen und die Hochsaison der Insektenwelt. Am Tage meiner Ankunft und in der Nacht hatte es stark geregnet, was das Herumstreifen im Kamp am nächsten Tag nicht gerade angenehm machte; als aber um Mittag die Sonne durchkam, entwickelte sich bald ein reges Insektenleben. Eine große Menge Schmetterlinge flogen umher, schöne *Papilio*, grau und roth gezeichnet, kleine Bläulinge und große gelbe Pieriden; Hymenopteren summten überall herum, auf den Büschen saßen in Mengen die Larven von Mantiden, zwischendurch huschten gelbe Blattiden und Wolfsspinnen und Kothwanzen lauerten überall auf Beute. Von Käfern fand ich außer *Philochlaenia vittata* Burm., *Rhinaspis murina* Brm., *Pelidnota lurida* Blanch. und viele hübsche Chrysomeliden und kleine Rüßler. Am Abend flog *Pelidn. sordida* Germ. nach dem Licht, ferner *Dyscinetus dubius* Oliv. und eine neue Art dieser Gattung sowie von *Scaptophilus*. In der folgenden Nacht thaute es stark und war darum im Kamp zuerst wenig zu finden, aber die fast senkrechten Strahlen der Sonne saugten bald alle Feuchtigkeit auf, so daß schon um 9 Uhr alles wieder trocken war. Die starke Verdunstung in der trocknen Luft fühlte ich auch bald am eignen Leibe; es stellte sich ein quälender Durst ein, wie ich ihn bei Petropolis selbst bei langen Touren nie empfunden und es fehlte hier leider an jeder Gelegenheit, ihn zu stillen. Glücklicherweise gewöhnte ich mich aber bald an die veränderten Verhältnisse und konnte meine gewohnten langen Exkursionen machen,

ohne unterwegs einen Tropfen zu trinken. Ich machte eine Exkursion nach einem nördlich gelegenen Hügel, der oben ein großes Holzkreuz und eine kleine Kapelle trug; die Höhe ist steinig mit ganz spärlichem Graswuchs und fast ohne Büsche. Hier fand ich unter Kuhmist viele Coprophagen, die Larven von *Euphoria lurida* und *Ataenius*. Das Vieh weidet zerstreut ohne alle Aufsicht und ist sehr gutartig; selbst einzelne Stiere, denen man im Kamp begegnet, oder größere Trupps schlagen einen anderen Weg ein, wenn sie einen Menschen gewahren. Beim Abstieg von dem Hügel schwärmten an einer Stelle viele Fliegen und zwischen ihnen, im ganzen Gebahren und der Art des Fluges mit ihnen übereinstimmend, fand ich einige Stücke von der Melolonthide *Alvarinus Hilarii* Blanch. Eine weitere Ueberraschung wurde mir zu Theil, als ich weiterhin an eine Wand kam, in der kleine blauschwarze Hummeln ihre Gänge hatten und fleißig ab und zu flogen. Ich fing einige derselben und fand zwischendurch im Netz einen kleinen *Canthon*, der in Größe, Färbung und Art des Fluges den Hummeln auffallend glich.

Da sich die Kunde von dem Fremden, der Insekten sammelte, bald herumgesprochen hatte, kamen Kinder und fragten an, ob sie für mich sammeln sollten. Als gute Kaufleute erkundigten sie sich zuerst, was ich bezahlen wolle, ob ich alles nähme oder nur „primeira qualidade", ob ich pro Stück oder im Ganzen kaufen wolle. Sie brachten aber nur abgeflogene Schmetterlinge in einer Seltersflasche und die Ausbeute eines Misthaufens, so daß die geplante Handelsverbindung keine große Ausdehnung gewann. Dagegen wurde mir eines Morgens ein *Seriema*, *Dicholophus cristatus* Illiger, gebracht, der kurze Zeit vorher im Kamp mit dem Lasso gefangen worden war. Auf genaues Befragen erfuhr ich, daß man den Vogel nicht *Seriema*, sondern *Siriema* nennt, zusammengesetzt aus Siri, der Taschenkrebs, und Ema, der Strauß. Er lebt, den Straußen gleich, in Rudeln und läuft auch wie dieser; in die Enge getrieben, legt er den Kopf weit zurück, läuft nach der Seite oder rückwärts und schlägt mit dem Schnabel plötzlich

zu, genau wie ein Taschenkrebs. Das Thier war zu scheu, um sich in seiner Vertheidigungsstellung photographiren zu lassen; als ich es bei meiner Abreise mitnehmen wollte, war es nicht mehr da.

Eine Eigenthümlichkeit der campos serrados sind die Kalkfelsen, die wie Klippen aus dem Meere aus der Ebene emporragen, einige nur klein, andere von großer Ausdehnung und von Gängen und geräumigen Höhlen durchsetzt, deren Decken und Wände mit Tropfsteingebilden bedeckt sind. Lund hat über 1000 dieser Höhlen untersucht und die Reste vieler ausgestorbener Wirbelthiere, besonders Nager und Gürtelthiere, darin gefunden. Die Vegetation auf diesen Felsen ist von der des Kamp total verschieden und stimmt, soweit ich dies beurtheilen konnte, mit der des Küstenwaldes überein; auch die Käfer, die ich hier fand, waren ganz verschieden von den Kampkäfern und gehörten zu Arten, die ich bei Petropolis gefunden.

Der Abend ist die schönste Tageszeit im Kamp; bald nach Sonnenuntergang wird es angenehm kühl; ein gewürziger Duft entströmt dann den Büschen und Kräutern am Boden und während der Körper, müde von einer langen Exkursion in der glühenden Sonne, im Grase ruht, schweifen die Gedanken, den am wunderbar klaren Sternenhimmel dahinschießenden Sternschnuppen folgend, nach der fernen Heimath. Dann erwacht die Poesie des Kamps; geheimnißvolle Stimmen ertönen, leise huscht hie und da ein kleiner Nager an uns vorüber und lautlos flattern die Fledermäuse und großen Ziegenmelker über uns dahin. Mehrfach habe ich dann auch eine große Spinne beobachtet, von der Größe unserer Kreuzspinne, die am Tage in Gesellschaft dicht zusammengedrängt im Versteck verbringt, am Abend hervorkommt und über Wegen und zwischen höheren Büschen ein sehr starkes Netz baut, in dem sich selbst größere Käfer fangen. Der Abend brachte auch öfter ein Bad im See, der den ganzen Tag über von mehr oder weniger farbigen Wäscherinnen, die bis über die Kniee im Wasser standen und sich laut lachend und schreiend

unterhielten, besetzt gehalten wurde; doch war das Wasser zu warm, um nachhaltig zu erquicken. Eines Abends war in der Kirche großer Gottesdienst mit Prozession; es war schon dunkel, als die Leute nach Hause kamen, die Kinder aber sammelten sich auf dem Platz vor dem Hotel und spielten Ringelreihen, darunter Mädchen von 16—17 Jahren. Eine in der Mitte sang vor, die übrigen antworteten im Chor; die Stimmen sind etwas rauh und kreischend und es wird sehr schnell und hoch mit Kopfstimme gesungen.

An einem See, etwas weiter von Sete Lagoas entfernt, waren kleine Papageien sehr häufig und gar nicht scheu, ebenso Enten und Wasserhühner, *piasóca* genannt. Auch hier konnte ich die Gewohnheit vieler Schmetterlinge und Fliegen beobachten, sich an den höchsten Punkten zu versammeln; Arten, die im Kamp nur vereinzelt flogen, schienen sich auf der Spitze der Hügel ein Stelldichein gegeben zu haben und jagten hier in großer Anzahl umher.

Um auch die weitere Umgebung etwas näher kennen zu lernen, engagirte ich einen „Kameraden“ und Reitthiere und ritt am 20. XII. in nordöstlicher Richtung in den Kamp. In der näheren Umgebung von Sete Lagoas liegen eine ganze Reihe von Fazenden, große Bauernhöfe, wo Anbau von Mais zur Schweinezucht und ausgedehnte Rinderzucht betrieben wird; weiterhin ist aber der Kamp noch ganz unbewohnt und während eines nahezu siebenstündigen Rittes trafen wir nur auf eine große Fazende mit einem benachbarten Vorwerk. Bei diesem Vorwerk, vargem grande, liegt einer der größten Kalkfelsen, die es in dieser Gegend giebt; er ist circa 1000 m lang, 80—100 m hoch und dicht bewachsen; wie ich hörte, ist das ihn bedeckende Dickicht der Nistplatz unzähliger Papageien und der Fundplatz vieler seltener Orchideen, spec. der weißen *Catleya*, die von Orchideensammlern aus Rio hier regelmäßig aufgekauft werden. An der feuchten Erde einer Viehhürde tummelten sich ganze Schaaren bunter Schmetterlinge, Pieriden und Catagrammen. Manchmal standen

die Bäume des campo serrado etwas dichter beisammen und wurden dann auch merkbar höher; an anderen Stellen verschwanden sie ganz, ebenso das Buschwerk, campo aperto. Auffallend war die große Zahl von Raubvögeln, Falken und Sperbern, die uns auf wenige Schritte herankommen ließen, ehe sie abstrichen. Nachdem wir die Fazenda das bebidas, den Trinkhof, passirt, ritten wir in eine Thalmulde, in deren Grunde ein Wald von ganz eigenartigem Gepräge lag. Er war ungefähr eine Viertelstunde lang und halb so breit, hatte an der tiefsten Stelle ein Wasser ohne Zu- und Abfluß, und bestand aus mächtigen hohen Bäumen mit glatter Rinde, Goyabeiras bravas genannt, die zum Theil ganz ohne Schmarotzer, zum Theil über und über mit Çipós und allen möglichen Parasiten behängt waren. Im Gegensatz zum Küstenwald war das Unterholz sehr spärlich, so daß man überall frei passiren konnte; alle Vegetation schien sich nach den Baumkronen gezogen zu haben. Auf der anderen Seite der die Thalmulde umgebenden Höhe liegt ein kleiner See, die Lagoa do pai bento, mit einer Ansiedlung am Ufer, wo ich über Nacht blieb, um mir am nächsten Tage den Wald, mato das goyabeiras, etwas näher anzusehen. Diese Ansiedlung ist eine der Stationen auf der großen Handelsstraße von Rio de Janeiro nach Diamantina und für die Aufnahme von Reisenden eingerichtet; auch Gardner übernachtete hier, als er im Jahre 1839 auf seiner Rückreise aus den nördlichen Provinzen Brasiliens nach Rio hier vorüber kam, nennt das Rasthaus aber Retiro do Frade Bento. Der jetzige Besitzer war ein alter Neger, Pai Zacharias, der mit seiner ganzen Familie, Kindern und Enkeln, unter einem Dach wohnte; da nach der im Innern Brasiliens vielfach üblichen Bauart die Innenwände ebenso hoch sind als die Außenwände und die Zimmer keine eigene Decke haben, nur das gemeinsame, hoch gewölbte Dach, so hört man natürlich in seinem Zimmer jedes Wort, das in irgend einem Winkel des Hauses gesprochen wird; als alles zur Ruhe gegangen und ich die photographischen Platten in meiner Kasette auswechseln wollte, entflammte plötzlich nebenan ein

Licht, da der gute Vater Zacharias glaubte, ich sei auf der Suche nach einem nothwendigen Hausmöbel — was mich beinahe meine Aufnahmen von diesem Tage kostete. Das Nachtessen war sehr üppig; es gab Reissuppe, frischen gekochten Fisch (Trahirá), gebratenes Huhn, Carne secca, schwarze Bohnen und Farinha (aber leider kein Brot) und dazu einen vorzüglichen Portwein; die Preise waren kaum höher als in Rio. Gegen Abend kam ein Ochsenwagen mit Waaren, nach Diamantina bestimmt; die Leute machten sich auf einem Platz beim Hause ein Feuer an und bereiteten sich daran ihr Essen, schliefen auch später, in ihre Decken gehüllt unter dem Wagen, nachdem die Ochsen ausgeschirrt, getränkt und nach dem benachbarten Pasto, Weide, gebracht waren. Nach dem Nachtessen wurden die Hühner und Schweine mit Mais gefüttert auf dem freien Platz vor dem Hause, worauf sie zur Ruhe gingen, die Schweine in kleinen Rudeln zusammen auf dem Platz vorm Hause, die Hühner in den Zweigen der Bäume im Garten. Am anderen Morgen mit Tagesanbruch war wieder große Fütterung der Thiere, die sich darauf zerstreuten und den ganzen Tag im Kamp herumtrieben; dann gab es Kaffee und wir saßen auf und ritten nach dem Mato das Goyabeiras zurück. Leider entsprach der Wald meinen hochgespannten Erwartungen nicht; alles Klopfen und Kätschern an dem spärlichen Unterholz lieferte ungezählte Mengen an Carapaten, *Ixodes ricinus,* und nur wenige Blattkäfer und Rüßler. Trotz allen Suchens fand ich nur einen alten vermoderten Baumstrunk, sicher eine Figueira, und in ihr fand ich außer einigen Passaliden ungefähr ein Dutzend Larven, Puppen und frisch entwickelte Käfer von *Macraspis festiva* Burm. An Schmetterlingen war dagegen kein Mangel; besonders auf einer kleinen Lichtung beim Wasser schwärmten sie zu vielen Hunderten und ich muß gestehen, daß ich niemals vorher solche Mengen auf einem relativ kleinen Fleck beisammen gesehen habe. Lange konnte ich es in dem dumpfigen heißen Wald nicht aushalten, schon wegen der Mosquiten und Sandfliegen nicht, die es hier viel toller trieben, als

ich es je bei Rio erlebt; eine mir bis dahin noch neue Plage, die ich hier kennen lernte, waren die *Lambrolhos*, Augenküsser, kleine haarige Bienchen von der Größe unserer Stubenfliegen, die mit zäher Beharrlichkeit in die Augen, Nasen und Ohren zu dringen suchten und nur durch Toddrücken zu beseitigen waren. Ich flüchtete mich auf einige Zeit in den offenen Kamp, wo es zwar auch sehr heiß war und keinen Schatten, aber auch weniger Ungeziefer gab, und sammelte hier einige Zeit. Ich fand wieder *Philochlaenia vittata*, stets auf der Unterseite der Blätter schlafend, die Blätter stets unberührt, Larven und Puppen von *Ataenius stercorator* unter Mulamist, die Larven im Mist, die Puppen in der Erde, und im Wurzelstock eines Kampbaumes die Reste von *Pelidn. fulva* Blanch. Um Mittag zogen ganze Schwärme von großen und kleinen Papageien nach dem Wald und erfüllten ihn mit ihrem Geschrei; ebenso hörte ich jetzt den Ruf der *Araponga*, eines kleinen Vogels, dessen Ruf wie der Schlag des großen Schmiedehammers auf dem Ambos erklingt. Um 3 ritten wir zurück und ließen uns das Essen zurecht machen; wie ich von Zacharias Tochter, einer sehr aufgeweckten lebhaften Mulattin, erfuhr, ist hier *Macraspis festiva* Mitte bis Ende Februar sehr häufig und zerfrißt die Rosen im Garten, ebenso wie *M. thoracica* Mannerh., die ich ihr beschrieb; von ihrer ältesten Tochter, einem hübschen Mädchen von 17 Jahren, erhielt ich ein großes Exemplar von *Euchroma gigantea*, das sie als Schmuck um den Hals trug. Nach dem Essen ritten wir in südöstlicher Richtung weiter, zunächst nach der Fazenda Jaguára; das Land ist überall offener Kamp, ohne Wald, in dem wir großen Rinderherden begegneten. Außer der gewöhnlichen Minasrasse, großen Thieren mit mächtigen Hörnern, sahen wir auch mehrfach ostindische Buckelochsen, die der Besitzer der Fazenda hier einzubürgern versuchte, sowie einige Stücke, die auffallend an *Bos latifrons* erinnerten, den ich im Antwerpener zoologischen Garten gesehen. Auf der Fazenda, einem großen Landgut mit mehreren stattlichen Gebäuden und einer hübschen Kirche, konnten wir leider keine Unterkunft für

die Nacht bekommen; wir mußten weiter reiten und kamen bald in eine Niederung, wo der schmale Weg durch dichtes Gebüsch führte. Bald brach die Dunkelheit herein und die Thiere wurden unsicher und unwillig, da sie in der Finsterniß den Weg nicht mehr erkennen konnten. Wir mußten uns vorsichtig weiter tasten, bis wir bei einer Hütte am Wege einen Neger fanden, der es übernahm, uns zur nächsten Fazende zu führen; das war mir um so lieber, als mir mein Führer eingestand, daß er von der Fazenda Jaguára ab die Gegend nicht mehr kenne. Bald ging der Mond auf, wir konnten etwas flotter zureiten und kamen auch bald ins Nachtquartier, die Fazenda do Bebedor, auf einer Anhöhe dicht am Ufer des Rio das Velhas. Wir aßen noch etwas zu Nacht, Fisch mit schwarzen Bohnen, säuberten uns von Carrapaten — ich hatte allein in der rechten Achselhöhle 7 Stück — und gingen zur Ruhe. Am anderen Morgen gab es schon zeitig Frühstück, Hühnerfricassée mit Reis und Fisch mit schwarzen Bohnen. Ich versuchte längs dem Fluß etwas zu sammeln, der aber viel Wasser führte, so daß ich nicht weit am Ufer entlang kam; auch der Kamp in der Nähe der Fazende lieferte wenig Ausbeute, offenbar in Folge der starken Trockenheit, unter der die ganze Vegetation litt. Nachdem ich so den Vormittag verbracht, der Führer unterdessen auf der Suche nach dem Stativ zum photographischen Apparat, das er am vergangenen Abend in der Dunkelheit verloren und glücklich widerfand, ritten wir um 1 Uhr wieder ab, direkt nach Sete Lagoas zurück. Der Weg führte über stark hügeliges Terrain an mehreren Lagoas vorbei meist durch offenen Kamp, nur bei der Fazenda das bebidas kamen wir durch niedrigen Buchwald, capoeirão; erst um 10 Uhr am Abend kamen wir nach Sete Lagoas zurück, todtmüde, nachdem wir 9 Stunden im Sattel gesessen und in dieser Zeit fast ununterbrochen Trab geritten waren.

Am nächsten Tage ordnete und verpackte ich meine Ausbeute und fuhr um 1 Uhr Nachmittags nach der Station Vespasiano zurück. Hier stellte ich in der Vende mein Gepäck ab und ging,

von einem Führer begleitet, zu Fuß nach Lagoa Santa. Auf halbem Wege dahin liegt zur Rechten die durch Lund's Knochenfunde berühmt gewordene Lapa vermelha, ein langgestreckter rothgelber Kalkfelsen mit großen Höhlen und Gängen. Der Blick vom hochliegenden Wege aus gab ein hübsches Bild; im Vordergrund der campo serrado, reich an niedrigen, stark verästelten Büschen und Bäumen, unter denen ich hier zuerst die *Cocos flexuosa* bemerkte, auf der anderen Seite des Thales die Lapa vermelha, mit stark zerklüfteter Front und dicht bewachsenem Rücken und im Hintergrund die ferne Serra da Lapa, deren Konturen sich von dem blaßgrünen Abendhimmel scharf abhoben. Ich machte eine photographische Aufnahme, benutzte aber leider am nächsten Tage dieselbe Platte zur Aufnahme von Lund's Grab, woraus ein Phantasiebild entstand, das keines der beiden Objecte mehr genau erkennen läßt.

Der Weg bis Lagoa santa zog sich doch ziemlich in die Länge; aus der einen Stunde des Vendisten in Vespasiano wurden beinahe zwei und es war fast dunkel, als wir ankamen. Lagoa santa ist ein Dorf mit nur einer Straße und Häusern auf beiden Seiten, das sich um die Spitze des ein langgestrecktes Dreieck bildenden Sees herum zieht; es liegt in einem Thalkessel und muß sehr warm sein, denn ich sah mächtige Bananenbestände am See und einige zu den Euphorbiaceen gehörige Bäume mit sehr stark riechenden Blüthen, die selbst in Rio nur an heißen Stellen gedeihen. Die Einwohner saßen nach des Tages Hitze auf den Treppenstufen und unterhielten sich, ebenso die ganze Bevölkerung des einzigen Hotels, das ziemlich an der Spitze des Sees liegt. Das Hotel war früher offenbar das Herrenhaus einer großen Fazende, mit zwei Veranden nach dem See, einem mächtigen Speisesaal und hohen Fremdenzimmern, die ihren Eingang von diesem aus hatten und ohne jegliches Fenster oder sonstige Ventilationsöffnung waren. Der Aufenthalt in einem solchen Zimmer ist das reine Dampfbad — das Thermometer stand am Morgen auf 29° R. Lagoa santa ist bekannt geworden durch

den dänischen Naturforscher Lund, der dort lange Jahre gelebt und in Gemeinschaft mit seinem Landsmann Dr. Reinhardt und dem Schweden Brandt die Thierwelt der Campos und speciell der Kalkhöhlen erforschte; Lund's Name steht in der ganzen Gegend im höchsten Ansehen und ist in aller Mund; schon in Sete Lagoas wurde, als die Leute bemerkten, daß ich Naturalien sammelte, die Rede sofort auf Lund gebracht, der auch als Arzt und Helfer in allen Nöthen viel Gutes gethan. Lund ist, wie ich in L. S. hörte, 1881 gestorben; einige Zeit vor meiner Ankunft war ein „Neffe“ *) und Erbe von Lund hier, der den ganzen Nachlaß, Bücher etc. für einen Spottpreis verkaufte; die Bücher hatte der Krämer gekauft und zum Einwickeln von Waaren benützt, nur einige Einbände, denen auch der Rücken fehlte, waren noch da; Lunds Haus, das ich am nächsten Tag besuchte, wurde, wenn ich richtig verstand, für 28 Milreis, circa 20 Mark, verkauft; ein Bild von Lund, das hier noch existiren sollte, war der Frau des Hauses angeblich gestohlen worden.

Um 6 in der Frühe am folgenden Morgen (24. XII.) ging ich mit einem Führer nach Lunds Grab, das im freien Kamp circa 12 Minuten vom Dorfe entfernt liegt. Es war eine wahre Erquickung, aus dem dumpfigen Kasten in den thaufrischen Morgen herauszukommen; das Wetter war prachtvoll, wurde aber bald sehr heiß. Die Vegetation ist dieselbe wie bei Sete Lagoas, campo serrado, der dicht beim See fast ohne Gebüsch ist und campo aberto oder limpo genannt wird. Lunds Grab liegt mitten im Kamp und nur das Holzgitter und das an der einen Langseite des viereckigen eingehegten Platzes stehende Holzkreuz deuten darauf hin, daß hier ein Grab ist; keine Erhöhung des Bodens in dem eingehegten Raum, keine Gedenktafel oder Inschrift am Kreuz, alles in trostloser Verwilderung; am Gitter neben dem Kreuz ein mächtiges Termitennest aus rothem Lehm, vor dem Kreuz zwei Tatúlöcher, die der Führer eifrig untersucht.

*) Nereu Cecilio Santos.

Nahe beim Hotel ist ein schöner großer Friedhof, aber wie mir der Führer erzählte, wollte Lund da nicht liegen, sondern draußen im Kamp, den er so geliebt; neben ihm ruht ein Dr.? Wilh. Müller, Ingenieur auf einem benachbarten Bergwerk, der bei einem Besuche in Lagoa santa mit dem Pferde gestürzt und gestorben ist. Aus dem Kamp zurückgekehrt, frühstückte ich im Hotel und ging in Begleitung des alten Mannes, der mir Lunds Grab gezeigt und wie er mir erzählte, Lund sehr häufig auf seinen Höhlendurchforschungen als Diener begleitet hatte, nach der Lapa vermelha. Wir gingen am südöstlichen Ufer, das im Gegensatz zum nördlichen Ufer, an dem ich am Abend vorher entlang gegangen, die Behausungen der ärmeren Leute und Neger enthielt. Seit der Verkehr von Rio nach den Gold- und Diamantendistricten mit der Eisenbahn geschieht, die Lagoa santa nicht berührt, hat dieses jede Bedeutung verloren und macht den Eindruck trostloser Verkommenheit. Trotz der frühen Morgenstunde hockten die Leute vor ihren Hütten ebenso wie am Abend vorher und schauten stumpfsinnig vor sich hin; Löcher im Dach waren mit einigen Armen voll Kampgras roh verstopft, die Zäune und das Aeußere total verwahrlost und auch die Kleidung bei den Meisten höchst primitiv. Nur die Neger gedeihen bei diesem allgemeinen Rückgang und scheinen sich hier recht in ihrem Element zu fühlen. Die Lapa vermelha liegt eine Stunde von Lagoa santa entfernt; da ich aber keine Knochen sammeln wollte und deshalb auch keine Fackeln mitgenommen hatte, konnten wir nicht weit in die Höhlen und Gänge eindringen, deren Betreten wegen der tiefen Spalten und Löcher im Boden ohne Fackeln unmöglich ist. Ich photographirte einige hübsche Tropfsteingebilde in der Haupthöhle, was auch gut gelang, verabschiedete meinen Führer und ging nach Vespasiano zurück, von wo ich am Nachmittag bis nach Miguel Burnier fuhr, wo die Bahn nach Ouropreto abzweigt. Die Fahrt nach Ouropreto dauert ungefähr $2^1/_2$ Stunden und führt am südlichen Abhang der Serra da cochoeira (Wasserfall) in die Höhe; zu Süden liegt die Serra Deus te livre (behüte dich der

Himmel) mit ihren romantischen Zacken und steil abfallenden Felswänden; an den bei der Fahrt links gelegenen Hängen wird überall das zu Tag tretende Eisenerz, das, wie ich in Ouropreto hörte, bis zu 92 % reines Eisen enthält, abgebaut und in untenstehende Eisenbahnwagen verladen. Auf der Höhe der Bahnlinie überfiel uns ein mächtiges Gewitter mit wolkenbruchartigem Regen, der uns jede Aussicht benahm, und noch anhielt, als der Zug um $7^1/_2$ in Ouropreto einlief. Ich nahm hier Aufenthalt im Hotel Martinelli und sah mir am nächsten Morgen zunächst die Stadt etwas an. Trotz des Feiertages (25. XII.) waren die Läden geöffnet und wurde überall eingekauft, die Kirchen aber, deren es zu Burmeisters Zeit 10, nach Pizarro sogar 18 gab, schienen bei allem Läuten keine große Anziehungskraft auszuüben, denn aus einer derselben, einem schönen, mächtigen Gebäude in der Nähe des Hotels, kamen als der Gottesdienst zu Ende war, kaum ein Dutzend Leute heraus. Was unangenehm auffällt, ist die Steilheit der Straßen; hinauf geht es noch, aber bergab auf dem glatten Pflaster brach mir manches Mal der Angstschweiß aus und viele Leute, besonders Frauen, vertrauen sich lieber dem sicheren Gang eines Maulthieres als ihren eigenen Beinen. Ouropreto war früher die Hauptstadt der Provinz Minas geraës, hat aber bedeutend verloren seit der Verlegung der Verwaltung nach Bello Horizonte in der Nähe von Sabará, das zwar mehr in der Mitte der Provinz liegt, aber wie viele solcher künstlichen Städtegründungen, außer den Regierungsbeamten und einigen Händlern noch keinen Einwohner hat. Die Gewinnung von Gold in der Nähe der Stadt hat fast ganz aufgehört, der Betrieb einiger Eisenerzgruben an der Eisenbahn bringt ihr auch wenig Nutzen, da die Arbeiter in Hütten bei den Werken wohnen, und wenn auch die pharmakologische und Bergbau-Schule noch von Ouropreto verlegt werden sollten, wie ich bei meinem Aufenthalt dort hörte, dann dürfte der Verfall der nach Rio einst blühendsten Stadt Brasiliens bald vollständig sein. Ich blieb den Tag über in der Stadt und ihrer nächsten Umgebung, fand aber trotz des schönen Wetters

an den zahlreichen Büschen absolut nichts. Am nächsten Morgen ging ich nach einem der westlichen Ausläufer des Itacolumi, der südöstlich von der Stadt liegt und wegen seiner eigenartigen geologischen Formation — ein verwitterter Quarzschiefer, der sich in biegsame Platten spalten läßt, daher auch Gelenkquarz genannt — und seiner Höhe, 5720 engl. Fuß, von den meisten Brasilreisenden besucht und genau beschrieben worden ist. Dieser Ausläufer war bewachsen mit niedrigem Gras und wenigen Gebüschen, die zum Theil noch blattlos waren, zum Theil Knospen und Blüthen trugen, an denen ich einige hübsche Sachen fing, speciell Elateriden, Rüßler und Blattkäfer; ich habe den Eindruck gewonnen, daß in der Regenzeit hier reiche Beute zu machen wäre; an der Südseite dieses Hügels war das Gras auf größere Strecken verdrängt durch Tausende von Erdorchideen, die den Boden und alle herumliegenden Felsblöcke dicht bedeckten.

Ich lernte hier vier Herren Magelhaes Gomes kennen, Brüder und Vettern, die als Professoren und Lectoren an der Hochschule angestellt waren und großes Interesse für Naturwissenschaften hatten. In ihrem Hause hatten sie ein Museum eingerichtet, in dem die Thierwelt der Umgebung von Ouropreto in gut konservirten Exemplaren, die Geologie durch eine reiche Mineraliensammlung und die Flora durch große Herbarien vertreten war; bei Anlage der letzteren hatte ein Deutscher, Herr Schwacke mitgeholfen, der früher naturalista viajante am Museum in Rio, jetzt hier Professor an der Universität und Director des botanischen Museums war und selber ein Herbar von 28000 Nummern hatte. Ich ließ mir den Weg nach dem Itacolumi beschreiben und machte mich am anderen Morgen auf den Weg; der Aufstieg ist nicht schlimm; stellenweise muß man in den Rinnsalen Treppen steigen von halber Manneshöhe, da es aber kühl war, kam ich leicht hinauf. Auf halber Höhe ungefähr kommt man auf Matten mit kurzem Gras, auf denen einige eigenartige Felsblöcke verstreut liegen; dann führt der Weg auf einem scharfen Grat an einigen Schluchten vorüber, die dicht bewaldet sind, während oben alles kahl und

mit Geröll bedeckt ist. Ich drang bis zu dem Fuß des Gipfels, wo der Weg zur Spitze zwischen Felstrümmern ganz frei lag, vor und kehrte dann langsam sammelnd wieder um. Besonders ergiebig war die Ausbeute an Coprophagen, einige Arten in vielen hundert Stücken, kleinen Rüßlern und Chrysomeliden; in einem alten Strunk fand ich Larven von *Macraspis clavata*, alle übrigen Strünke waren von Ameisen und Termiten besetzt. Von einem Felsenplateau vor dem Gipfel hat man einen hübschen Blick auf die Stadt Ouropreto, die dahinter liegende Serra de Ouropreto und die weiterhin nach Norden verlaufende Serra de Caraça; nach Osten hin schweift der Blick über unzählige Bergketten; es ist als wenn das Land die Kreuz und Quer gepflügt worden wäre. Das Felsplateau war bedeckt mit baumförmigen Lilien, *Vellosien* und *Barbacenien*, die aber zur Zeit nicht blühten; einige Aufnahmen, die ich von der Spitze des Itacolumi, dem Blick auf Ouropreto und von den vorhin erwähnten eigenartigen Felsen machte, gelangen ganz gut. Beim Abstieg traf ich zum ersten und einzigen Mal auf ein gefallenes Maulthier, das in einem Loch in dem schmalen Wege lag; beim Näherkommen strichen die Urubús mit rauschendem Flügelschlag ab und setzten sich auf einigen Bäumen in der Nähe fest; der Geruch war aber so scharf, daß ich gerne auf alle Ausbeute an Aas- und Mistkäfern verzichtete und die Urubús in ihrem leckeren Mahl nicht weiter störte.

Am nächsten Morgen machte ich mit den Herren Magelhaes Gomes und Schwacke eine Exkursion nach der Serra de Ouropreto, speciell dem Sebastiansberg. Die Vegetation ist hier sehr interessant, viel Buschwerk, kurzer Wald und dazwischen Bergwiesen mit großen Felsblöcken und massenhaften Bromelien und Orchideen, so daß ich glaube, daß ein längerer Aufenthalt in der guten Jahreszeit hier sehr lohnend sein müsse. Mit meiner Ausbeute war ich recht zufrieden; unter Anderem fand ich ein ♂♀ einer *Oxycheila*, einen neuen *Geniates*, viele Coprophagen mit Larven und Puppen und die Mistkugel eines *Deltochilum?* mit Eiern und Larven. Am Nachmittag kam ein starker Gewitter-

regen, als wir gerade auf einem halsbrecherischen Wege abstiegen und durchnäßte uns vollständig. Am nächsten Tag nahm ich Abschied von den Herren Magelhaes Gomes und Schwacke, die sich in liebenswürdigster Weise meiner angenommen und mir sogar aus ihrer Käfersammlung alle mich interessirenden Stücke überlassen hatten und fuhr nach Rio zurück, wo ich am 30. XII. früh ankam, braungebrannt und stark abgemagert, aber hochbefriedigt von dem interessanten Ausflug.

In Petropolis war es mittlerweile voller Sommer geworden; um 5 fing es an zu grauen, um $^1/_2$6 wurde es hell und um 8 stand das Thermometer gewöhnlich schon auf 22—23° R. im Schatten. Am Nachmittag gegen 4, manchmal schon um 2 kam täglich ein starkes Gewitter mit schwerem Regen, der häufig in Dauerregen überging und die ganze Nacht anhielt. Trotzdem trocknete die Sonne am Morgen sehr bald wieder die Wege aus, so daß man überallhin spazieren konnte. Die Vegetation prangte in vollster Ueppigkeit, der Reichthum an Insekten war ganz überraschend und die Tage, die ich jetzt auf Exkursionen verlebte, rechne ich zu den schönsten meines Lebens. Leider stellte sich in Folge der Strapazen bei den fast täglichen ausgedehnten Exkursionen, oder auch in Folge von Erkältung, da ich mehrmals tüchtig naß geregnet, mich von der Sonne wieder trocknen ließ, vielleicht auch in Folge Badens in den kalten Gebirgsbächen ein altes Uebel, die Dysenterie wieder ein und schwächte mich schließlich derartig, daß ich mich gezwungen sah, meine weiteren Reisepläne nach Santa Catharina und dem Amazonas aufzugeben und wieder heimzufahren. So packte ich denn schweren Herzens meine Ausbeute zusammen nebst 14 Zuchtkästen voll lebender Larven, die ich hier weiter züchten wollte und verließ Rio am 25. Februar mit dem Dampfer Cintra. Wieder Erwarten verschlimmerte sich mein Zustand an Bord, so daß ich in 8 Tagen 20 Pfund an Gewicht einbüßte; dazu kam, daß wir andauernd schlechtes Wetter hatten, wodurch die Reise recht ungemüthlich verlief. Am 28. II. kamen wir nach Bahia und machte ich

hier mit dem Schiffsarzt der Cintra, Dr. Laske, einem tüchtigen Coleopterologen, speciell Cassidensammler, mit dem ich seit Jahren befreundet, der aber leider inzwischen in Swakopmund beim Landen ertrunken ist, eine Exkursion nach Rio Vermelho. Hier hatte 9 Monate hindurch andauernde Trockenheit geherrscht und erst in den letzten Tagen war etwas Regen gefallen. Die Spuren der entsetzlichen Trockenheit waren noch überall bemerkbar und die Ausbeute darum recht gering; doch fand ich *Lagochile emarginata* var. *nitida* Burm. an Früchten und auf blühendem Gebüsch, einige der grünen *Cassiden*, die als Schmuck vielfach benutzt werden und bei Rio Vermelho unter Mist die Larven eines *Trox;* des Abends flogen einige *Dynastiden* und *Pelidn. fulva* Blanch. nach dem elektrischen Licht.

Am 2. III. kamen wir nach Pernambuco und ging ich mit Dr. Laske nach Olinda; die Ausbeute war ziemlich reichlich, aber meist kleine Sachen, darunter eine *Anomala* nov. spec. nahe der *aeneipennis* Blanch. Um so reichlicher waren die Taschenkrebse in den Mangrovesümpfen zu beiden Seiten des Weges und wurden vielfach gefangen, besonders von Farbigen, von denen sie gerne gegessen werden. Die Fangmethode ist eine sehr einfache; an einem Angelstock mit starker Schnur befestigt man ein Stück Mangoschale und wirft dies dem vor seinem Erdloch sitzenden Thiere zu, das gewöhnlich sofort darauf losstürzt, um es zu verzehren. Mit einem Ruck zieht man dann an, worauf das erschreckte Thier sich recht fest klammert und leicht heraufgebracht werden kann. In Folge des schlechten Wetters war auch das Leben des Meeres sehr spärlich und auf der ganzen Heimreise kaum ein fliegender Fisch zu sehen. Am 13. III. lief der Dampfer Santa Cruz de Tenerife an und ehe wir vor Anker gingen, hatten wir bei Sonnenaufgang einen wunderhübschen Blick auf den Pik, der sich leider nachher wieder in sein Wolkenkleid hüllte und den ganzen Tag über unsichtbar blieb. Sobald wir in Sicht des Hafens waren, kam der Lootse und bald darauf die Sanitätsvisite; wir bekamen halbe Quarantäne, d. h. die

Schiffsoffiziere und Passagiere I. Klasse durften an Land, Mannschaften und Zwischendecker jedoch nicht. Mit Dr. Laske machte ich eine Exkursion längs dem Strande, fand aber außer einigen *Tropinota hirta* und einer großen Dynastidenlarve unter einem Stein nichts von Bedeutung. Dann sahen wir uns die Stadt etwas an, die sich durch ihre hübsche Anlage und Sauberkeit von portugiesischen Städten vortheilhaft unterscheidet, kosteten den berühmten Pikwein und fuhren wieder an Bord zurück; im Gegensatz zu portugiesischen und brasilianischen Häfen ist die Taxe für die Bootfahrt von den Behörden festgesetzt, so daß man vor Ausbeutung, wie z. B. manchmal in Lissabon und Rio, geschützt ist. Ueberhaupt hat Teneriffe in den letzten Jahren einen großen Aufschwung genommen, besonders seitdem der Verlust Kuba's vorauszusehen war und hat Madeira und St. Vincent im Verkehr der vom Süden kommenden Schiffe fast ganz verdrängt. Am 22. März kam ich glücklich wieder in Hamburg an.

Fasse ich die Resultate meiner Reise in wenige Worte zusammen, so komme ich zu folgenden Ergebnissen: Ich ging nach Brasilien, um die Larven der Ruteliden zu suchen; die erste Gruppe derselben, die Anomaliden kam dabei wenig in Betracht, da ich nicht erwarten konnte, davon dort mehr zu finden, als hier in Deutschland. In der zweiten Gruppe, den echten Ruteliden, handelte es sich um die Antichiriden, Ruteliden im engsten Sinne, Pelidnotiden und Areodiden, von denen ich bei zweien, den Antichiriden und Pelidnotiden, die Larven von einer ausreichenden Anzahl von Arten gefunden und gezüchtet und ihre Lebensweise in den wichtigsten Punkten festgestellt habe. Bei den Ruteliden und Areodiden ist mir dies aber nicht geglückt und bedaure ich dies besonders bei den ersteren, da sie den Uebergang zwischen den Antichiriden und Pelidnotiden bilden. Zwar fand ich eine Larve, ganz vom Habitus und der Färbung der Pelidnotenlarven aber mit dem Schrillapparat der Antichiridenlarven — die *area stridulatoria* mit über 50 Leisten — aber bei der fehlenden Sicher-

stellung durch Zucht bis zur Puppe und weil außer der Gattung *Rutela* auch mindestens noch die Gattungen *Cnemida, Chalcentis* und *Odontagnathus* in Betracht kämen, wage ich es nicht, diesen Fund bei der Aufstellung eines Systems der Ruteliden nach den Larven zu verwenden. In der dritten Gruppe, den Geniatiden, waren meine Erfolge recht lückenhaft; von der Gattung *Geniates* fand ich nur eine Puppe, von den Gattungen *Bolax* und *Leucothyreus* nur Larven, die nicht bis zur Verpuppung gelangten. Von einer Eintheilung der Ruteliden auf Grund von Merkmalen, die den Larven entnommen sind, kann also vorläufig noch nicht die Rede sein; doch halte ich die Idee einer solchen auch heute noch für aussichtsvoll, da ich die aus theoretischen Ueberlegungen gefaßte Meinung, daß der Gruppencharakter durch die Merkmale der Species oder nahe verwandter Gattungen bei der Larve weniger verwischt ist und klarer hervortritt als bei dem ausgebildeten Insekt, durch meine Beobachtungen in der Praxis bestätigt fand.

Alle Larven echter Ruteliden, die ich fand, lebten in alten Baumstrünken — auch die Larven der zu den Ruteliden im engsten Sinne gerechneten Parastasien leben in solchen — während die Larven der Geniatiden ebenso wie die aller bis jetzt gefundenen Anomaliden in der Erde an Pflanzenwurzeln leben. Durch dieses biologische Verhalten wird die aus der Anatomie des ausgebildeten Insektes sich ergebende Ansicht verstärkt, daß die Geniatiden den Anomaliden näher stehen als den echten Ruteliden.

Neben einer Anzahl noch unbeschriebener Arten habe ich fast alle Arten von Ruteliden gefunden, die bisher bei Petropolis gefunden wurden oder nach den Funden in benachbarten Gegenden dort zu erwarten waren und habe bei den meisten die Erscheinungszeit und das biologische Verhalten, zum Theil durch langausgedehnte Beobachtungen feststellen können. Die Nothwendigkeit, das lebende Insekt in seiner natürlichen Umgebung, bei der Paarung und Sorge um die Nachkommenschaft, zu beobachten, um gewisse Einrichtungen an seinem Körper zu er-

klären, wurde mir so recht klar bei *Pelidnota aeruginosa*. Kein noch so gründliches Studium des todten Objectes hätte wohl die verdickten Vorderklauen des ♂ und den verbreiterten Flügeldeckenrand des ♀ damit erklärt, daß das ♂ sich mit dem Eintritt ins Leben als ausgebildetes Insekt eines ♀ bemächtigt und sich durch stunden- und tagelanges Verweilen in Copulastellung die Möglichkeit beliebiger Paarungen sichert. Zum bloßen Festhalten bei der Paarung bedarf es eines so kräftigen Klammerapparates nicht, wie die vielen Arten ohne einen solchen beweisen; andererseits dürfen wir wohl annehmen, daß bei allen Arten mit stark ausgeprägten Klammerapparaten die ♂ die Gewohnheit haben, die ♀ auch außer der Paarung besetzt zu halten und sie so den Gelüsten unbeweibter ♂ zu entziehen. Auch auf die specifische Verschiedenheit von *P. aeruginosa* und *alliacea* Germar kam ich nur durch die Beobachtung, daß beide Formen eine total verschiedene Lebensweise haben. Sodann wurde ich durch die Beobachtung des lebenden Insektes auf Einrichtungen an diesem aufmerksam, die am todten nicht mehr functioniren und darum leicht übersehen werden, wie z. B. die Schrillapparate. Alle Rutelidenlarven, wie überhaupt alle Lamellicornierlarven incl. Pectinicornier sind mit solchen ausgerüstet und bedienen sich ihrer in einer für den Beobachter bei geweckter Aufmerksamkeit gut wahrnehmbaren Weise. Auch bei den Käfern sind diese Schrillapparate viel weiter verbreitet, als man bisher geahnt hat und gedenke ich die Beobachtungen, die ich aufmerksam gemacht durch das lebende Insekt hierüber angestellt habe, unter ausführlicher Darlegung der anatomischen Verhältnisse demnächst zu veröffentlichen.

Sodann ergab die Zucht der Rutelidenlarven, daß man bei ihnen von einer vollkommenen Verwandlung in dem strengen Sinne, wie bei den Lepidopteren und auch vielen Coleopteren, z. B. Chrysomeliden, nicht sprechen kann. Der Uebergang aus einem Stadium in das andere ist ein langsamer, schrittweiser, der ziemliche Zeit erfordert; die Puppe ändert ihre Form an-

dauernd; sie steht während der ganzen Dauer des Puppenstadiums mit der Außenwelt in Verbindung nicht blos durch die Tracheen zum Austausch von Gasen, sondern auch durch die kleine Oeffnung im Analsegment zum Austritt und Eintritt von Flüssigkeit, wovon besonders der letztere zum Sprengen der Puppenhülle direkt nothwendig ist. Und wenn eine Rutelide nach Verlassen der Puppenhülle in der günstigsten Jahreszeit, bei reichlicher Feuchtigkeit und Wärme noch voller dreier Monate bedarf, um ihre wichtigste Funktion, die Fortpflanzung der Art, erfüllen zu können, so kann man diese Verwandlung doch auch keine vollkommene nennen. Aber nicht blos die inneren Organe, speciell Verdauungs- und Geschlechtsorgane sind bei der frisch auskriechenden Rutelide unentwickelt, sondern auch das Abdomen in seinem Aeußeren — stets mit Ausnahme des Analsegmentes — und die vier Flügel; auch diese bedürfen einer längeren Zeit, um vollkommen entwickelt, ausgefärbt und gebrauchsfähig zu werden.

Betrachten wir die Deckflügel einer frisch ausgekrochenen Rutelide genauer, noch ehe sie erhärtet sind, so finden wir, daß sich selbst bei den Arten, die später ganz glatte oder gleichmäßig runzlige Deckflügel besitzen, wie *Macraspis cincta* oder *Pelidnota rugulosa*, Rippen finden, Hohlräume, in denen eine seröse Flüssigkeit und ein Tracheenstamm sich befindet. Solcher erhabenen Rippen lassen sich stets fünf nachweisen; eine dicht neben der Naht, eine seitwärts davon auf der Mitte zwischen Naht und Schulter- — Spitzenbuckellinie, eine dritte medianwärts dicht neben dieser Linie, eine vierte seitwärts neben ihr und die fünfte neben dem Seitenrand. Erhärten die Flügeldecken, dann verschwindet die Convexität dieser Rippen, der in ihnen verlaufende Tracheenstamm läßt sich aber noch längere Zeit in der Durchsicht erkennen und um so länger, je weniger pigmentirt die Deckflügel beim ausgebildeten Insekt sind; bei gut conservirten Stücken von *Macraspis clavata* selbst noch bei solchen, die man im Freien findet; bei dieser Art kann man, auch wenn die Deckflügel erhärtet, aber noch pigmentfrei sind, beobachten,

daß die Tracheen mit einander in Verbindung stehen, und daß sie beim Erhärten an der Basis zuerst obliteriren. Dieselben Verhältnisse beobachtete ich neben den Ruteliden bei allen Lamellicorniern; wo sich beim ausgebildeten Insekt zwischen den genannten Rippen noch rippenartige Erhabenheiten zeigen, wie z. B. bei *Phileurus foveicollis* und *latipennis, Trioplus cylindricus*, da sind diese beim frisch ausgekrochenen Käfer erheblich schwächer als die fünf genannten und werden erst beim Erhärten stärker. Es wird auf Grund dieser Beobachtung möglich sein, in die recht verworrene Nomenclatur der Flügeldeckensculptur ein System zu bringen, nach dem sich auch eine bessere Gruppirung der Arten wird ermöglichen lassen.

Aehnlich liegen die Verhältnisse bei den häutigen Flügeln, die beim frisch ausgekrochenen Käfer noch pigmentfrei sind und deren Pigmentirung ganz allmählig stattfindet, zuerst in den Feldern an den von den Rippen am weitesten entfernten Stellen, zuletzt an den Rippen selbst.

Außer bei den Ruteliden konnte ich auch bei einer ganzen Anzahl anderer Lamellicornier die früheren Stadien auffinden und sie sowie die ausgebildeten Käfer in ihrer Lebensweise beobachten, am meisten bei denen, die eine den Rutelidenlarven ähnliche Lebensweise haben. Einige dieser Beobachtungen sind sehr interessant, vor Allem diejenigen über die Passaliden, da sie das erste Beispiel von vollständiger, vom Ei bis zum auskriechenden Käfer ununterbrochener Fürsorge der Eltern für ihre Jungen sind, das bei den Käfern bisher beobachtet wurde. Interessant ist auch die Beobachtung, daß die großen Dynastidenlarven sich in der Erde Gänge graben, in denen sie sich zurückziehen, wenn sie bei der Nahrungsaufnahme an der Unterseite morscher Holzstücke gestört werden. Erwähnen will ich auch die Beobachtung, daß eine ganze Reihe von Käfern auch als ausgebildete Insekten in Baumstrünken leben und nur ganz gelegentlich, z. B. zum Aufsuchen neuer Futterplätze hervorkommen; ferner die Beobachtung, daß auch viele glänzend gefärbte Lamellicornier Nachtthiere sind.

Meine Beobachtungen über Käfer, die nicht zur Gruppe der Ruteliden gehören und andere Insektengruppen sind um so spärlicher, je weiter sich diese Thiere im System von den Ruteliden entfernen. Dies beruht zum Theil aus Mangel an Interesse für dieselben, zum Theil aber auch aus Mangel an Kenntniß der einschlägigen Verhältnisse. Uebrigens kann ich nach meinen eignen Erfahrungen einem Jeden, der in den Tropen biologische Beobachtungen machen will, nur rathen, sich sein Pensum möglichst eng zu begrenzen; die Gefahr, sich zu zersplittern, ist in den Tropen an einem nur einigermaßen günstigen Sammelplatz viel größer als die Sorge um Material zu neuen Beobachtungen. Bei der eingehenden Beschäftigung mit der Materie, deren Erforschung man sich vorgenommen, werden sich an Ort und Stelle immer Fragen aufwerfen, an die man vorher nicht gedacht hat und deren Lösung meist nur an Ort und Stelle möglich und verdienstlicher ist als die Beschäftigung mit anderen Gegenständen, für deren eingehende Behandlung man event. nicht genügend vorbereitet ist. Zoologische Stationen, nach Art der Neapeler würden solche Studien ungemein erleichtern und ihre Einrichtung hätte vor denen der marinezoologischen den Vortheil viel geringerer Kosten bei der Einrichtung und Erhaltung voraus, da alle die theueren Einrichtungen zum Herbeischaffen und Conserviren des Beobachtungsmateriales hier wegfallen. An einem guten Sammelplatz, der leichte Verbindung mit Europa besitzt, ein Haus mit einem Arbeitszimmer, event. einigen Wohnräumen, einem Garten in dem man die wichtigsten Futterpflanzen für Insekten ziehen kann und einem Schuppen, in dem die Zuchtkasten aufgestellt werden, würde wohl für den Anfang genügen; Litteratur und Instrumente müßte sich jeder nach den Zwecken, die er verfolgt, mitbringen. Der große Vorzug einer solchen, wenn auch primitiven Station läge in dem festen Stützpunkt, den sie gewährt; man weiß im Voraus, wohin man geht, wo man sein Material unterbringen kann, was in gemietheten Räumen immer sein mißliches hat. Ich habe es in dieser Beziehung ja allerdings gut

getroffen; wenn das Zimmer im Hotel auch klein war für die vielen Zuchtkästen, Herr Hamann murrte nie, wenn ich ihm so viel Ungeziefer ins Haus schleppte, sondern kam mir in jeder Weise entgegen, wenn ich z. B. sehr früh schon ausgehen oder spät zu Hause kommen wollte, als ich große Flaschen zum Aufheben der Präparate und Kisten zum Transport derselben gebrauchte; aber ich habe es nicht überall so gut getroffen.

Damit komme ich auch zur Frage, ob ich wohl daran gethan, in Petropolis zu bleiben, und ich glaube, ich kann diese Frage auf Grund der gewonnenen Resultate ruhig bejahen. Einer erschöpfenden Lösung der Aufgabe, die ich mir gestellt, stand vor Allem eine große Schwierigkeit entgegen, der fast gänzliche Mangel an sicheren früheren Beobachtungen über die Lebensweise der Ruteliden; Punkt für Punkt mußte erst sicher gestellt und mancher wochenlange Irrthum berichtigt werden, ehe ich weitergehen konnte. Sodann waren auch die Arten, deren Entwicklungsstadien aufzufinden mir nicht gelang, offenbar nicht häufig; *Rutela lineola* z. B. hatte ich früher bei Santos schon Mitte October in großer Anzahl gefunden; bei Petropolis und an den Abhängen der Serra habe ich das Thier trotz eifrigsten Suchens nie gefunden, auch sonst Niemand in Petropolis zur Zeit meines dortigen Aufenthaltes und es ist somit fraglich, ob die Art wirklich dort vorkommt. Eine ungleichmäßige Vertheilung des zu beobachtenden Materials riskirte ich aber schließlich überall; schon in Neufreiburg waren die Geniatiden offenbar viel häufiger als in Petropolis, dafür fehlten aber wieder die echten Ruteliden. Hiervon abgesehen erfüllte Petropolis alle Anforderungen: in nächster Umgebung der Stadt eine Vegetation und ein Thierleben, das von seiner Ursprünglichkeit nur wenig eingebüßt hat, ein gesundes Klima und durch Nähe und leichte Verbindung mit Rio die Möglichkeit, mit der Heimath in ständigem Connex zu bleiben. Die einzige Schattenseite von Petropolis ist sein Reichthum an Niederschlägen, die ein Erhalten der gesammelten Insekten sehr erschweren und weitere Exkursionen oft für mehrere Tage unmöglich

machen. Aber gerade in solchen Zeiten lernte ich einen anderen Vorzug von Petropolis kennen und schätzen, das ist der gemüthliche, gesellige Verkehr in den Familien der dort ansässigen Deutschen und bin ich den Herren P. Th. Fritz, Eugen Meyer und Georg Papf, sowie dem deutschen Gesandten Grafen Arco-Valley und dem deutschen Konsul Dr. Wever zu besonderem Danke verpflichtet für die liebenswürdige Aufnahme, die sie mir jederzeit gewährt haben. Herr Niederberger, der Besitzer des Hotel Central, war bei meiner Ankunft in Petropolis in Europa; als er zurück kam, stellte er mir seine Sammlung zur Verfügung und konnte ich daraus wichtige Notizen über die Käferfauna von Petropolis machen und einige mich besonders interessirenden Stücke behalten; ebenso that Mr. Allen, der lange Zeit bei Rio und Petropolis gesammelt und Herr Cavalcanti d'Albuquerque, dessen Sammlung einige sehr interessante Ruteliden aus Rio und Goyaz enthielt; auch ihnen sage ich an dieser Stelle nochmals meinen Dank, wie auch den Herren Prof. Kolbe in Berlin und Dr. Heller in Dresden für die Bereitwilligkeit, mit welcher sie mich durch Determination von Insekten jederzeit unterstützt haben.

Im Text erwähnte Reisewerke.

Dr. Hermann Burmeister, Reise nach Brasilien, Berlin 1853, nebst Atlas dazu: Landschaftliche Bilder Brasiliens und Porträts einiger Naturvölker, Berlin 1853.

G. Gardner, Reisen im Innern Brasiliens. Dresden und Leipzig 1848.

W. Detmer, Botanische Wanderungen in Brasilien. Leipzig 1897.

Therese, Prinzessin von Baiern, Meine Reise in den brasilianischen Tropen. Berlin, D. Reimer 1897.

Druckfehlerliste.

60. Jahrgang 1899.

Seite	213	Zeile	4	von	unten	lies Noronha.
„	215	„	2	„	oben	„ Abakaschí (nicht é).
„	219	„	1	„	„	„ Cortiço.
„	219	„	3	„	„	„ Mauá (nicht Maná).
„	222	„	7	„	„	„ Inhomirim.
„	222	„	12	„	„	„ Zahnradbahn.
„	222	„	14	„	„	„ Piabanha.
„	223	„	20	„	„	„ Fora.
„	223	„	31	„	„	„ Mauá.
„	225	„	3	„	„	„ zwischen Wörrstädter und Moselthal.
„	226	„	5	„	„	„ Garganta.
„	226	„	7	„	„	„ Kastellaner.
„	226	„	14	„	„	„ des.

61. Jahrgang 1900.

Seite	171	Zeile	1	von	oben	lies desselben.
„	174	„	8	„	„	„ entwickelten.
„	184	„	21	„	„	„ Puppen.
„	191	letzte	Zeile			„ bestimmbar.

Hemiptera Sumatrana

collecta a dom. **Henrico Dohrn,**
enumerata et descripta a **Gustavo Breddin.**
Pars I.

Fam. Pentatomidae.

Subfam. Plataspini.

Heterocrates marginatus Thunb.

Soekaranda (m. Januario).

Brachyplatys radians Voll.

Soekaranda (m. Januario).

Brachyplatys nigriventris Westw.

Soekaranda (m. Januario).

Brachyplatys subaeneus Westw.

cum var. *crux* Voll.
intermedia m.
pauper Voll.

Has formas, quae fere semper intermixtae occurrunt, in unam speciem coniungo. Capite in plerisque speciminibus, quae examinavi (ca. 80), puncta vel lineolas duo plus minusve obsolete lutea, vel lineolas duas et punctum intermedium exhibente (var. *intermedia* m.), raro toto nigro (var. *pauper* typica). Varietas *crux*, fronte quadrimaculata insignis, alias rara (2 specim. e Borneo vidi, Mons Kina Balu) in insulis Balabac et Banguey abundare videtur; mares tamen tantum vidi hoc modo coloratos; feminae omnes in his duabus insulis ad formam typicam pertinent.

Soekaranda (m. Januario, var. *intermedia;* var. *pauper* rarius intermixta; ibique etiam forma typica (*subaeneus* Westw.) occurrit.

Praeterea Java (var. typica, intermedia et pauper), Borneo (Mons Kina Balu, var. intermedia et crux), Banguey et Balabac (var. typica, pauper, intermedia, crux), Celebes (var. pauper).

Coptosoma cribrarium Fab.

Soekaranda (m. Januario).

Coptosoma pygmaeum Montd. *var.*

Soekaranda (m. Januario).

* **Coptosoma Rabieri** Montd. *var.*[1])

Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Scutellerini.

* **Coleotichus sumatranus** n. spec.

♂: Corpore modice lato, circa humeros latissimo, deinde retrorsum sensim angustato. Capite cum oculis longitudine sua distinctissime latiore, ante oculos sinuato, apicem versus subacuminato-corrotundato; tylo fere aequilate percurrente. Pronoti marginibus antero-lateralibus subrotundatis, vix reflexiusculis; marginis postici parte basin scutelli tangente retrorsum distinctissime rotundato-producta. Scutello pone basin breviter dilatato, tum longe aequilato, pone medium rotundato-angustato, apice ipso truncatulo. Pectoris laminis gularibus et sternalibus bene elevatis; sulco mediano pectoris usque in ventris segmentum tertium distinctissimo ibique utrimque elevatione cariniformi incluso. Angulis apicalibus segmentorum ventralium leviter et subacute prominulis; iisdem angulis in segmento sexto (maris) in apicem liberum acuminatum retrorsum productis. Rostro basin ventris attingente vel subsuperante. Antennis breviusculis; articulis duobus basalibus subaequilongis, tertio secundo longiore (3 : 2), quarto tertio distincte longiore (quinti apice in specimine descripto mutilo).

Supra subopacus, subsordide brunnescenti-fulvus, capite, pronoti parte antica cum marginibus antero-lateralibus nec non linea mediana angustissima percurrente pronoti scutellique paulo dilutioribus; ubique sat dense nigro-irrorato, guttulis singulis punctum parvum impressum includentibus et hic illieve in lineolas vel macululas confluentibus. Infra nitidiusculus, cum pedibus antennisque lutescens, his apicem versus ferruginescentibus;

[1]) * = neu für die Fauna von Sumatra.

ventris basi media metasternique carinis ferrugineis. Linea angusta obliqua capitis inferioris suturam inter iuga et genas notante, rostro (basi excepta), labro, articulis tarsalibus apicem versus (his dilutius), regione evaporativa meso- et metasternii, vitta utrimque sublaterali ventris pone medium segmenti septimi connexa et ita formam ferri equini efficiente, angulis apicalibus segmentorum ventralium nec non segmento toto genitali maris nigro-piceis. Pectore et ventre nigro-punctatis et hic illicve etiam nigro-guttatis; punctulis ventris setuligeris.

♂: Ventris lateribus cum segmento genitali sat dense albescenti-pilosis, pilis laterum subadpressis. Segmento genitali medio transversim depresso; margine postico subcorrotundato, medio profunde et sat anguste trapezoidaliter exciso; angulis inter hunc sinum et marginem posticum subobtusatis.

Long. corp. $11^3/_4$ mm; lat. hum. $7^1/_4$ mm.

Soekaranda (mense Januario).

Species valde memorabilis propter patriam suam! Congenerici fere omnes regionem inhabitant australicam atque plerique aut Australiam ipsam aut Novam Caledoniam insulasque pacificas. Unica denique species *C. fuscus* Voll. in insulis Moluccis dicitur esse capta. Ceterum species nostra *Coleotichus* est omnino typicus, inter omnes species, quas cognoscam, cum *C. nigrovario* Walk optime comparandus, tamen multo minus robustus, retrorsum distincte angustatus. A *C. fusco* Voll. differt coloribus aliis magnitudineque minore, tamen forte cum eo coniungendus, quod tamen secundum diagnosin solam auctoris, omnia characteristica vere morphologica (e. g. structuram partium genitalium) plane omittentem erui nullo modo potest, praesertim in tanta distantia patriarum.

Cantao ocellatus Thunb.

(var. spinis humeralibus armata).

Soekaranda (mense Januario).

* **Tetrarthria variegata** Dall.

1 ♀ (fere typice colorata).

Soekaranda (mense Januario).

[Praeterea etiam Ins. Talaur (!)]

var.

Capite proportionaliter magno pronoto fere aequilongo, antennis rostroque distincte longioribus. Pronoto scutelloque brunneofulvis et unicoloribus, illo tantum lituris quibusdam marginalibus et submarginalibus viridi-metallicis antice et latera versus ornatulo. Pedibus antennisque sordide brunnescentibus vel fuscescentibus, harum articulo quarto basi, femorumque parte dimidia basali dilute luteis.

1 ♀ (bene evoluta).

Soekaranda (m. Januario).

* **Brachyaulax oblonga** Westw.

Ventre lituris luteis nonnunquam omnino destituto.

Statura feminae valde variat (12—17 mm).

Soekaranda (m. Januario; ♀♂) et Liangagas.

* **Eucorysses Iris** Germ.

2 ♂♂. Soekaranda (m. Januario).

Occurrit etiam in insula Balabac [prope Borneo] (coll. Breddin).

* **Eucorysses grandis** Thunb.

Forma typica (♂) cum var. maculis multis destituta (♂).

Soekaranda (m. Januario).

* **Cosmocoris Dohrni** n. spec.

Capite latitudine sua cum altero oculo aequilongo, ante oculos ipsos profunde sinuato, ante sinus primum aequilato tum corrotundato; tylo ante iuga protuberante; capite supra glabro, vix et obsoletissime ruguloso. Pronoto remotissime et obsoletissime punctulato, fere impunctato, area antica collari (maris) latera versus sparsim punctulata; marginibus antero-lateralibus anguste

reflexis, medio subsinuatis, ante medium subrotundatis. Scutelli basi distinctissime elevata, glaberrima, nec rugosa; reliquo scutello disco sat remote et obsoletiuscule, latera versus distinctius punctato. Ventre latera versus aciculato-ruguloso, lateribus ipsis dense rugoso-punctatis. Antennarum articulo secundo (♂) brevissimo, articulo primo fere triplo breviore.

Supra viridi- vel coeruleo-viridi-aeneus; capitis vitta mediana antice decurtata maculaque utrimque circa ocellum, pronoti et scutelli maculis ut in *C. excavato* Guér. dispositis sed omnibus, praesertim scutelli multo maioribus, nigris; maculis cicatricalibus pronoti distinctis quamvis nonnunquam metallice-nucleatis; macula subbasali malleiformi scutelli cum maculis lateralibus seriei primae interdum confluente; macula scutelli subapicali transversaliter reniformi. Corpore toto inferiore viridi-metallico, maculis circa spiracula et pedibus cyaneo-metallicis; femorum basi, trochanteribus coxisque in altero specimine (sumatrano) dilute luteis, in altero (ex insula Nias reportato) concoloribus. Ventris disco aut leviter coeruleo-micante aut nigrescente. Tarsis, rostro antennisque nigris.

♂: Ventris segmento septimo[1]) retrorsum rotundato-subproducto. Segmento genitali brevi et transversali; margine postico late et parum profunde sinuato, angulis lateralibus apice rotundato-obtusatulis. Impressione pronoti triangulari distinctissima atque bene circumscripta. Femina latet.

Long. corp. $12^1/_2$—$14^1/_2$ mm; lat. hum. $6^1/_2$—$7^1/_2$ mm.

Soekaranda (m. Januario); praeterea insula Nias (1 ♂ coll. mea, a dom. Lange, Annaberg, benigne mihi communicatus); aliud specimen sumatranum adest in Museo berolinensi.

C. excavato Guér. similis, minor, differt ventre macula lutea vel sanguinea omnino destituto, capite breviore ante oculos profundius sinuato, pronoto fere impunctato, area collari media omnino

[1]) Segmentum abd. secundum meum = primum auctorum etc.

impunctata, scutello a latere viso pone callum basalem longe aequialto (nec retrorsum iterum rotundato-elevato), maculis omnibus corporis superioris maioribus ocellisque nigrocinctis.

Species statura, colore et magnitudine macularum valde similis *Chrysocori bilunulato* Voll., cum quo facile confunditur.

Chrysocoris bilunulatus Voll.

Color ventris variat: Maculae luteae segmentorum quinti et sexti nunc typice transversales, nunc rotundatae parvae; macula segmenti quinti nonnunquam omnino evanescit (et forte interdum etiam macula segmenti sexti?). Inveniuntur tamen rarius specimina colore luteo valde extenso et totum discum ventris occupante radiosque ad marginem lateralem emittente. Species, quae abundat in insula Sumatra, maculis magnis corporis superni inter vicinas facile recognoscenda.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas, Bindjey Estate (Deli, Sumatra orient., W. Burchard leg., Mus. Hamburg).

Chrysocoris dilaticollis Guér.

Soekaranda (m. Januario), Sinabong. [Praeterea etiam Sumbawa (!)]

var.

Minor ($9^1/_2$ mm), ventris disco dilute picescente, pedibus typice coloratis. A *C. equite* F. vix distinguenda.

Liangagas.

var. sumatrana Voll.

Femoribus fere totis coeruleo-metallicis; scutello in specimine unico apicem versus purpurascente. $9^1/_2$ mm.

Bekantiang.

Chrysocoris eques Fab.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas.

* **Graptophara Reynaudi** Guér.

Capite pronotoque purpureis, violaceo-nigro-maculatis; scutello subaurantiaco-luteo, maculis nigris duabus seriei posterioris omnium maximis; ventris lateribus immaculatis.

Long. corp. 13—14½ mm.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas.

Hotea curculionoides H.-S.

cum *var. punctulata* Germ.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas. [Praeterea etiam Sumbawa (!), ins. Talaur (!)]

Subfam. Graphosomini.

Podops inermis Hagl. var.?

Exemplaria compluria inter se sat divergentia vidi omnia cum illa specie conferenda. Describam hic specimen, quod diagnosin auctoris maxime appropinquare mihi videtur:

Statura maiuscula, subelongata. Capite latitudine sua intraoculari cum altero oculo aequilongo, ante oculos profunde sinuato, tum antrorsum paulatim dilatatulo, apicem versus corrotundato; margine antico inter iuga et tylum subaequilonga biinciso. Spina tuberculorum antennalium graciliter acuminata. Pronoto transversaliter haud vel vix impresso parteque cicatricali haud convexo-elevata. Margine antico pone oculos recte (nec oblique) truncato, extus extrorsum in dentem brevisculum et fortiusculum prominente; margine antero-laterali usque ad apicem ipsum dentis humeralis subrectilineo; hoc dente postice sinulo terminato parumque prominente, dente collari vix latiore. Scutello sat angusto, per partem paulo minus quam tertiam basalem retrorsum angustato, deinde leviter dilatato, fere aequilato, apice sat graciliter corrotundato nec truncato. Antennarum articulis duobus basalibus aequilongis, tertio secundo multo longiore (5 : 2), quarto tertio nonnihil breviore, quinto omnium longissimo.

Corpore supra sordide brunneo-fulvo. Capite, pronoti parte antica et scutelli angulis basalibus subimpressis nigrescen-

tibus. Corpore toto superiore sat dense fusco-punctato breviterque griseo-pilosulo. Pronoti marginibus antero-lateralibus, macula parva et diffusa angulorum basalium scutelli, corii margine costali sectoribusque et principali et interiore suturam clavi sequente impunctatis, lutescentibus. Corpore inferiore nigro, grisescenti-pilosulo densissimeque punctato; ventris disco angusto aciculato-punctato; prostethii marginibus lateralibus, metastethii area postica ventrisque limbo diffuso fuscescenti-ferrugineis; spiraculis glandulisque pone spiracula positis nigerrimis. Femoribus tibiarumque basi subtus nigris; harum reliqua parte, tarsis rostroque ferrugineo-flavis; tibiis anticis paulo obscurioribus. Antennis picescenti-nigris.

Long. corp. 10 mm; lat. hum. $5^1/_2$ mm.

♀ e Java insula dicitur esse (coll. mea).

Magna species forma thoracis distincta. An *Podops obscura* Voll. (nec. Dallas) huc referenda?

* **Podops latiuscula** n. spec.

Corpore quam in specie praecedente paulo latiore, dilutiore, glabriore, dente humerali pronoti obsoletiore, scutello pone partem tertiam basalem distinctius rotundato apicemque abdominis non omnino attingente nec non capite nonnihil breviore differt. Ventris limbo late fulvescente.

Long. corp. $9^1/_2$ mm; lat. hum. $5^1/_2$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

* **Podops sororcula** n. spec.

Corpore subelongato. Capite latitudine sua cum altero oculo aequilongo, ab oculis ipsis usque antrorsum sinuato-angustato, deinde longe aequilato, ante apicem ipsum utrimque oblique subsinuato-truncato; iugi apice subobtusato, tylum vix superante. Spinis tuberculorum antennalium sat validis, acuminatis. Pronoto ante medium transversim distinctissime impresso, ante impressionem subtuberculato-elevato, praesertim cicatricibus tumido-convexis; parte elevata et capite subtiliter, reliquo pronoto rudiuscule et

densissime punctato. Pronoti dente collari oblique antrorsum atque extrorsum prominente, gracili, acuto, articulo primo antennarum aequilongo. Margine antero-laterali pone dentem collarem usque ad basin dentis humeralis rectilineo, hoc dente distinctissime extrorsum prominente, basi lato, apice acutangulari; humero pone dentem distincte sinuatulo. Scutello graciliusculo, a basi usque per partem fere tertiam basalem sensim angustato, deinde subrotundato-dilatatulo, apicem versus sat graciliter corrotundato, nunc plus nunc minus truncatulo, toto cum hemelytris sat rude et distincte punctato. Angulis apicalibus segmentorum abdominis leviter prominulis. Rostro coxas posticas attingente. Antennarum articulis primo secundoque et iterum tertio quartoque inter se subaequilongis, tertio secundo fere duplo longiore, quinto omnium longissimo.

Corpore plerumque pilulis et materia griseo-lutescenti densissime vestito, cum denudatur, supra piceo-nigro, regione humerali scutellique limbo diffuse brunnescentibus, corio connexivoque fulvis, macula utrimque basali scutelli punctiformi luteo-alba. Corpore inferiore densissime punctulato griseo-nigro; angulo postico metastethii, maculis marginalibus ventris medium segmentorum occupantibus maculisque parvis intra spiracula positis diffuse fulvescentibus. Femoribus, tibiarum posteriorum basi tibiisque anticis fere totis vel totis nigris vel nigropiceis; reliquis tibiis, tarsis totis rostroque ferrugineo-flavis. Antennis sordide fulvescentibus, articulis omnibus apices versus, primo toto quintoque basi excepta nigrescentibus vel nigris.

Long. corp. 7—7$^1/_2$ mm; lat. hum. 4—4$^1/_5$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Ex affinitate *P. luridae* Germ. et *coarctatae* Fab.; differt dente pronoti collari longo, acuto, oblique antrorsum prominente, pronoto distinctissime transversaliter impresso, area cicatricali elevata tuberculata, cicatricibus ipsis distincte tumescenti-convexis.

* **Podops inermiceps** n. spec.

Corpore ovali. Capite breviusculo, latitudine sua interoculari vix longiore, ante oculos distincte transversales valde sinuato-angustato, deinde subaequilato vel antrorsum levissime paulatim dilatato, apice sat subito corrotundato, fere truncato; iugis tylo aequilongis. Tuberculis antennalibus antice subrecte truncatis, angulo libero exteriore obtusatulo, spina antrorsum vergente omnino non armato. Pronoto ante medium transversim distinctissime impresso; parte cicatricali longitrorsum convexa, tuberculosa, praesertim cicatricibus ipsis semigloboso-convexis. Margine antico pone oculos suboblique subsinuato-truncato, extus in dentem validiusculum extrorsum vergentem apice subobtusatum producto; marginibus antero-lateralibus pone dentes collares retrorsum usque ad apices dentium humeralium sinuato-divergentibus; hoc dente ultra humeros extrorsum acutiuscule prominente, denti collari aequilongo. Scutello per paulo plus quam quartam partem basalem retrorsum angustato, deinde rotundato-subdilatato, apice corrotundato. Angulis apicalibus segmentorum abdominalium leviter prominulis, subobtusatis. Rostro inter vel pone coxas intermedias extenso. Antennis breviusculis; articulo secundo primo paulo breviore; tertio secundo sensim longiore (5 : 3); tertio quarto subbreviore; quinto omnium longissimo.

Corpore subferrugineo-fulvo, lutescenti-pilosulo, supra fusco-punctato. Capite supra subtusque, margine antico pronoti cum dentibus collaribus (horum marginibus exceptis), sulculis cicatricalibus, angulis imis basalibus scutelli basique scutelli ipsa media (hac dilutiore), angulis basalibus segmentorum abdominis supra subtusque, ventris spiraculis discoque magis minusve extenso, pectore (metastethii angulo lato postico excepto), femoribus, tibiarum omnium basi anticarumque saepe etiam apice picescentibus vel nigris. Tibiis, tarsis, rostro antennisque dilute ferrugineo-flavis, harum articulo quinto (basi excepta) semper, articulo primo plerumque piceis, reliquis articulis apicem versus saepe subinfuscatis; rostri apice saepe fuscescente. Scutelli macula utrimque

basali punctiformi lutea plus minusve distincta. Colore fusco ventris nonnunquam usque ad spiracula extenso, tum maculas diffusas intraspiraculares lutescentes includente.

Long. corp. $5^1/_2$—7 mm; lat. hum. $3^1/_2$—4 mm.

Soekaranda (m. Januario); praeterea ins. Java occidentalis (Pengalengan, 4000 pedes, leg. Fruhstorfer, coll. mea).

P. sororculae m. magnitudine subsimilis, paulo latior coloribusque dilutioribus; distinguitur praeterea facile dente collari pronoti distincte extrorsum directo; hac nota et tuberculis antennalibus inermibus, antice subrecte truncatis a congenericis sat distincta parva species.

* **Podops tarsalis** Voll.

Capite brevi, latitudine sua interoculari subbreviore, apice latiusculo, nec ibidem sensim angustato; iugis latis, apice subobliquе introrsum sinuato-emarginatis, angulis sinuum exterioribus angulariter paululum prominentibus; tylo iugis distincte breviore capiteque inter iuga quadrangulariter subexciso. Pronoti parte paulo plus quam dimidia anteriore distinctissime longitrorsum convexa, dense luteo-tomentosa sulculisque cicatricalibus glabris nigris veluti sculpturato-ornata; marginibus antero-lateralibus inter dentem humeralem et collarem distincte rotundatis, obsoletissime serrulatis. Tibiis anticis semper nigris, intermediis supra medio nonnunquam ferruginescentibus. Scutello vitta lata mediana fuscescente ornato.

Long. corp. 7—$7^1/_2$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

* **Podops serrata** Voll.

Soekaranda (m. Januario), Sinabong.

* **Aspidestrophus morio** Stål.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas.

Subfam. Cydnini.

* **Stibaropus subglaber** n. spec.

♂♀. Corpore sat late ovali. Capite latitudine sua cum altero oculo aequilongo, oculis parvis exceptis a basi ultra medium leviter dilatato, apicem versus subsemiorbiculariter rotundato, iugis tylo haud vel vix longioribus capitisque margine antico medio haud nisi levissime inciso; capite supra ruguloso, margine utriusque iugi stylulis 8—9, tylo ante apicem stylulis duobus armatis. Pronoti marginibus antero-lateralibus longe ciliatis rotundatis, parte tota antehumerali a supero visa subsemiorbiculari, antice distincte marginata; medio transversaliter vix impressiusculo; parte ante impressionem sita fere omnino glabra; parte postica remote et subobsolete punctata, haud vel vix rugosa. Scutello latitudine sua itemque pronoti longitudine longiore, disco et apice remote et obsolete, latera versus densius et paulo distinctius punctato; parte postfrenali lata, mox ante apicem subito corrotundata. Hemelytris remote et obsolete, inter rimulam plicatoriam et marginem costalem paulo densius punctatis. Membrana vitrea, venas tres vel quatuor distinctiores exhibente abdominisque apicem longe superante. Rostro brevi, coxas anticas haud vel vix superante; articulis duobus basalibus et iterum duobus apicalibus aequilongis, secundo tertio fere duplo longiore, hoc supra leviter inflatulo. Antennarum articulum parvum secundum, qui adest in omnibus, quos quidem cognoscam, congeneribus, hic distinguere nullo modo possum; articulo clavato eiusmodi ex secundo et tertio connato articulo anteapicali longiore articuloque apicali subaequilongo. Tibiis anticis ultra medium subaequilatis, apice graciliter acuminato deorsum curvato; tarso paulo ante basin partis tertiae apicalis inserto. Tibiis posticis validis breviterque clavatis; tarsis posticis debilibus.

Corpore supra ferrugineo-brunneo, subtus ferrugineo; antennis, rostro, acetabulis, coxis, trochanteribus femoribusque anterioribus cum basi tibiarum tarsisque omnibus dilute flaves-

centibus. Apice curvato tibiarum anticarum maculaque diluta subapicali ventris picescentibus.

Long. corp. cum memb. 5—6 mm; lat. hum. 3—3¹/₄ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Prima species cognita Archipelagum Malesium inhabitans. Punctura obsoleta praesertim pronoti, rostro brevi, antennis quadrarticulatis bene distincta species.

Scoparipes insignis Voll.

♂♀. Numerus punctorum setiferorum marginis costalis in corio valde variat (9—20 utrimque), variat etiam plerumque in eodem specimine. Et rostrum quoque longitudine variat: nunc inter coxas intermedias, nunc inter posticas extensum.

Long. corp. 13³/₄—14¹/₄ mm; lat. hum. 7¹/₂—7⁴/₅, lat. max. abd. 8—8¹/₅ mm.

Soekaranda (m. Januario, cum specimine nuper evoluto).

*** Scoparipes latipes** Sign.

♂♀. Ad hanc speciem refero specimina duo margine antico capitis rotundato-bilobato interque lobos distinctissime inciso, numero punctorum setiferorum in margine costali corii positorum variabili, semper tamen parvo (2—5 utrimque).

Cum *Sc. insigni* Voll. magnitudine corporis puncturaque capitis, pronoti, scutelli sat bene congruens vel eo paululo angustiore, punctura corii posterioris paulo remotiore. Rostro breviusculo, medium mesosternum haud vel vix attingente; articulo quarto omnium longe brevissimo. Segmento sexto maris postice, ut videtur, paulo profundius, quam in *Sc. insigni*, sinuato.

Long. corp. 13¹/₂—14 mm; lat. hum. 7¹/₄—7¹/₂, lat. max. abd. 7³/₄—8 mm.

Soekaranda (m. Januario).

*** Scoparipes minor** n. spec.

♂: Corpore subelongato-ovato, transversaliter sat convexo. Capite fortiter denseque rugoso-punctato, vertice tantum glabriore.

Tylo subaequilate percurrente, sed iugis paulo breviore. Margine antico capitis rotundato, medio inciso, stylulis et setis armato. Pronoto inter humeros longitudine sua mediana tertia parte sua latiore; lateribus longe subrectis leviterque antrorsum convergentibus, antice rotundato-convergentibus, setis nonnullisque stylulis marginalibus armatis. Pronoto impressione antica in mare destituto, impressione levi transversa pone medium posita et irregulariter punctata diviso; parte anteriore disco glabra, acervulos punctorum minutorum hic illicve exhibente, marginibus lateralibus et antico dense et fortiter punctatis, hac parte antica punctata, postice triloba, lobo medio in striam punctulatam medianam retrorsum continuato. Parte postica antice sparsim punctata, punctulis nonnullis intermixtis, postice et in humeris glabra. Scutello puncta nonnulla maiora punctulaque intermixta exhibente, linea impressa laterali antice et postice decurtata densius punctata. Corio sat remote subtiliterque punctato; sectoribus omnibus utrimque serie punctorum inclusis; margine costali setis 6—9 instructo; clavi punctis in series tres ordinatis. Ventre remotiuscule punctato, lateribus dense longitrorsum rugulosis, disco glabro, incisuris omnibus plus minusve distincte carinulatis. Mesosterni carina mediana subpercurrente, postice haud dilatata. Antennarum articulis duobus basalibus aequilongis; secundo tertio paululo breviore; hoc articulo quartoque quintoque fere aequalibus. Rostro breviusculo, coxas intermedias haud attingente; articulo quarto omnium brevissimo, secundo longissimo sed primo non multo longiore. Crista interiore scoparia tibiarum posticarum maris distinctissima.

Niger, infra cum pedibus picescens; tarsis, antennis, rostro ferrugineo-flavis, huius basi paulo obscuriore.

Long. corp. $9^3/_4$ mm; lat. hum. $5^1/_4$, lat. max. abd. $5^3/_4$ mm.

1 ♂. Soekaranda (m. Januario).

Differt a congenericis statura multo angustiore corporeque supra convexiore.

* **Cydnus indicus** Westw.

Soekaranda (m. Januario, cum speciminibus nuper evolutis rufo-piceis).

Geotomus pygmaeus Dall.

Soekaranda (m. Januario).

Opatrocydnus n. gen.

Corpore supra subplano. Capite fere a basi usque subverticali, profunde in pronotum immerso, parte postoculari parte anteoculari distincte longiore, ocellis ab oculis longe distantibus; iugis tylo multo longioribus eumque profunde includentibus; margine stylulis et setis, disco setis quibusdam instructo; imo margine antico capitis medio deorsum inflexo laminulamque perpendiculariter erectam efficiente. Pronoto antice immarginato, subangulariter profunde sinuato; marginibus antero-lateralibus laminato-dilatatis seriem submarginalem punctorum setigerorum exhibentibus; angulis collaribus antrorsum prominentibus. Scutello graciliter triangulari latitudineque sua basali distincte longiore; apice subacuminato. Corio sat longo elytrisque clausis apicem scutelli distinctissime superante; membrana minuscula corio multo minore. Margine costali corii sublaminato-dilatato. Tibiis posticis subcylindricis, vix compressis. Tarsis anticis in apice imo tibiarum insertis. Antennis quinquarticulatis.

Genus singulare secundum habitum in *Brachypeltae* vicinitate verisimiliter enumeranda, distinguitur facile capite profunde immerso, tylo iugis profunde incluso, lateribus corporis sublaminato-dilatatis.

* **Opatrocydnus cryptocephalus** n. spec.

♀. Capite plano, subcordiformi, basi excepta dense punctato, margine antico rotundato-bilobo, inter lobos late angulariter inciso; iugis ante tylum distincte contiguis. Spatio inter ocellum et oculum diametro longitudinali oculi aequali. Pronoto distinctissime transversali, inter humeros longitudine sua mediana duplo latiore;

marginibus antero-lateralibus antrorsum rotundato-convergentibus; angulis collaribus subrectangulariter antrorsum productis marginemque anticum oculorum subattingentibus; margine basali pronoti vix rotundato, fere truncato. Pronoto toto usque ad margines laterales angustissime lineariter reflexiusculos dense punctato; litura utrimque lineiformi, curvata cicatricem notante impunctata; disco utrimque pone medium leviter impresso. Scutello punctato, macula angulorum basalium subimpressa glabra; apice imo vix subrotundato. Corii margine costali subdilatato leviter rotundato; angulo apicali obtusato, sutura membranali recta; tota parte coriacea dense punctata, punctis circa suturam clavalem in series complures ordinatis; sectoribus distinctis, percurrentibus. Costa corii omnino non reflexo-elevata, usque ad marginem punctata; in hoc margine ipso puncta 3—5 maiora distinguuntur, quae normaliter setas ferre videntur. Membrana parva (in specimine descripto submutilata). Ventre pone basin medio subinflato, lateribus passim et apicem versus dense punctatis; incisuris omnibus plus minusve carinulatis. Rostro coxas intermedias attingente; articulis tribus basalibus subaequilongis, quarto dimidio articuli tertii vix longiore. Antennarum articulis primo et tertio aequilongis, secundo illo paulo breviore (articulis duobus apicalibus in specimine descripto, ut videtur, deformatis).

Niger, antennis, rostro, tarsis piceo-brunneis. Membranae quantum restat piceo-brunneo.

Long. corp. $8^1/_3$ mm; lat. hum. et lat. max. abd. $5^1/_4$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Pentatomini.

Dalpada oculata Fab.

Larva tibiis anticis ut in imagine dilatatis et coloratis distincta. Capitis margine utrimque ante oculos spina, paulo ante apicem dente rectangulari armato.

Soekaranda (m. Januario, cum larvis). [Praeterea etiam Malacca (Perak!), Borneo (!)].

* **Aednus obscurus** Dall.

Ad hanc speciem refero specimina sumatrana, rostro coxas posticas nunquam attingente saepe ne intermedias quidem coxas superante. Margine ventris nunc brunnescenti-fusco, nunc omnino nigro; pectore serie macularum callosarum lutescentium saepe notato.

Long. corp. $9^1/_2$ mm; lat. max. abd. $6^1/_2$—$6^2/_3$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Neodius depressus Ellenr. Breddin.

Quatuor species cognosco generis *Neodii* ex insula Sumatra reportatas, omnes inter se sat similes, e quibus ea, quae maxime cum diagnosi *N. depressi* congruere videtur, haec est:

Corpore ovali. Capite plano; marginibus lateralibus iugorum subreflexis, ante oculos in dentem distinctiorem omnino non prominulis, sed ab oculis usque sat graciliter sinuato-angustatis, antice angulariter corrotundatis. Iugis tylo longioribus, per totam longitudinem distantibus atque apice distinctissime hiscescentibus. Pronoto depresso; marginibus lateralibus sublaminatis, et antice et postice usque pone humeros subreflexis; humeris distincte rectangulariter prominulis, apice rotundatis, postice incisulis; pronoto ab his angulis humeralibus usque ad angulos collares subsinuato-angustato; margine antico quam capite distinctissime latiore idque utrimque sensim superante, parte pone oculos sita recte truncata (vel vix imo angulo collari levissime antrorsum producto); margine igitur laterali corporis a supero viso inter oculum et pronotum distinctissime acutangulariter inciso. Venis membranae compluribus ab areola basali transversali (rarius obsoleta) decurrentibus. Rostro coxas intermedias subsuperante. Antennarum articulo secundo quam tertio plerumque paulo breviore. [1]).

[1]) Longitudo proportionalis illorum articulorum in genere, ut videtur, nonnihil variat.

Sordide fulvo-luteus, dense, in corio tamen inaequabiliter, fusco-punctatus, colore punctorum circa basin scutelli, in dimidio antico pronoti et in vertice posteriore in colorem omnino fuscescentem plus minusve confluente. Linea mediana pronoti et scutelli nec non venis corii clavique clarius lutescentibus. Ventris et lateribus et disco dense aciculato-punctulatis, cum meso- et metastethio nigro-fuscis; huius et ventris limbo obsolete brunnescenti; prostethio fusco-brunneo-marmorato; sulco ostiolorum ferruginescenti. Rostro pedibusque dilutius flavescentibus, femoribus apicem versus ferruginescenti-conspersis. Antennis plus minus sordide ferruginescentibus; articulo quinto basin versus albescenti. Dorso abdominis fusco.

♂: Margine postico segmenti genitalis late sinuato, in fundo illius sinus subtruncato.

Long. corp. 12—13 1/4 mm; lat. hum. 6 1/2—6 2/3, lat. max. abd. 6 4/5—7 1/5 mm.

Tandjong (Sumatra orient., Fratres Siemssen legg. IX—XII 1893 (Mus. Hamburg)].

Praeterea: Borneo orient.-merid. [Tandjong, F. Suck leg. (Mus. Hamburg) et coll. Breddin].

Angulis humeralibus angulariter prominulis marginibusque pronoti lateralibus distincte sinuatis et subreflexis haec species a congenericis haud difficulter distinguitur.

* Neodius Ellenriederi n. spec.

N. depresso Ellenr. Breddin maior et distinctissime latior; pronoto convexiore; humeris haud vel vix prominulis et omnino rotundatis; margine laterali sublaminato, antice latius, postice anguste reflexo, subrecto, ante medium leviter rotundato; margine antico capite non multo latiore idque utrimque paulo superante, parte pone oculos sita suboblique sinuato-truncata, oculorum margini postico parallelo eumque subtangente, margine igitur laterali corporis inter oculum et pronotum haud vel leviter angulariter inciso.

Capitis parte anteoculari quam in *N. depresso* sensim latiore, ante oculos multo levius atque obsoletius sinuata, antrorsum latius rotundata. Iugis, ut in illa specie, tylum multo superantibus sed totis distantibus. Scutelli apice paulo latiore. Membranae venis, numero sat variabilibus (5—9), in nullo, quod quidem viderim, specimine areolam basalem efficientibus.

Corpore supra sordide subferrugineo-fulvo, dense fusco-punctulato, vel punctis plus minusve confluentibus corporeque ob eam causam plus minusve brunneo-fusco vel dilute picescenti, rugulis numerosis transversalibus fulvescentibus in pronoto scutelloque intermixtis. Punctis pronoti densius et magis aequabiliter quam in *N. depresso* dispositis. Linea mediana fulvescenti pronoti et scutelli obsoletiuscula; lituris clavi coriique obsoletis. Puncto utrimque basali vel nonnunquam striola longitudinali scutelli et nonnunquam etiam utrimque callulo punctiformi discali pronoti flavescentibus. Membrana dilute et sat sordide flava, venis fuscescentibus. Ventre aciculato-punctulato, nitidulo, limbo sericeo subopaco. Ventris disco, area evaporativa nec non meso- et prosterno nigro-piceis vel nigris; reliquo pectore dense ventrisque lateribus multo remotius flavo-marmoratis; limbo ipso extraspiraculari cum connexivo obsolete brunnescenti-fusco. Apice sulci ostiolarii, carina mesosternali, rostro, pedibus antennisque subferruginescenti-luteis; his apicem versus infuscatis, articuli quinti dimidio basali albido. Femoribus apicem versus, tibiis antennarumque articulis 1—3 obsolete ferrugineo-conspersulis, nonnunquam fere totis sordide brunnescentibus. Dorso abdominis nigro-fusco.

♂: Margine apicali segmenti genitalis fere ut in *N. depresso* sinuato.

Long. corp. cum memb. ♂: $12^1/_2$, ♀: 14 mm; lat. hum. $6^3/_4$ (♂) – $7^1/_2$ mm (♀); lat. max. abd. $7^1/_4$ (♂)—8 mm (♀).

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea: Java occid. (Pengalengan, 4000 pedes, leg. Fruhstorfer, coll. Breddin].

* **Neodius Dohrni** n. spec.

Statura ceterisque cum *N. depresso* aptissime comparandus, pronoto transversaliter paulo magis convexo, abdomine, ut videtur, proportionaliter nonnihil magis dilatato, pronoto antrorsum minus distincte angustato, marginibus lateralibus subrectis; pronoti margine antico, ut in *N. depresso*, caput utrimque sensim superante, pone oculos recte truncato margineque laterali corporis et hic quoque inter oculum pronotique marginem anticum angulariter inciso; angulis humeralibus sensim reflexo-marginatis, parum prominulis, subrectangularibus. Capite fere ut in *N. depresso* formato et margine partis anteocularis eodem modo arcuato, tamen iugis ante tylum profunde inclusum distincte et sat longe contiguis margineque apicali medio angulariter inciso. Antennis quam in *N. depresso* nonnihil brevioribus, pilosulis. Punctura fusca praesertim pronoti posterioris et baseos scutelli distinctissime remotiore quam in *N. depresso* et *N. Ellenriederi*. Linea mediana corporis superioris (et capitis quoque!) liturisque hemelytrorum distinctis. Corpore superiore subopaco dilutiore atque magis in ferrugineo-brunneum vergente quam in *N. depresso*. Membrana abdominis apicem haud superante, subsordide flavescenti, venis fuscis plerisque ex areola basali transversali decurrentibus. Ventre cum pro- et mesosterno piceo-fuscis, pectoris lateribus cum area evaporativa ventrisque disco medio basali (hoc obsoletius) sordide ferruginescenti-marmoratis; ventris limbo extraspiraculari cum connexivo fusco-brunneo vel sordidissime ferrugineo, fusco-punctulato. Pedibus, rostro, antennis sordide fulvo-luteis, distinctissime et fere ubique fuscescenti-conspersulis; antennarum articulo quarto fere toto articulique quinti albidi parte tertia apicali grisco-fuscis. Dorso abdominis piceo-fusco.

♂: Margine apicali segmenti genitalis medio profunde et sat late in formam quadri rectangularis ⌐ (nec obtrapezoidaliter!) exciso; lobis lateralibus maiusculis, orbiculariter rotundatis.

Long. corp. 12 mm; lat. hum. $6^2/_3$, lat. max. abd. $7^1/_5$ mm.

Soekaranda (unicum specimen).

A *N. depresso* et *Ellenriederi* forma segmenti genitalis masculini facillime distinguitur.

* **Neodius Schultheissi**[1]) n. spec.

N. depresso similis, eo tamen distinctissime minor et gracilior, multo dilutius et clarius coloratus; supra plus minusve dilute testaceo-flavescens, fusco-punctulatus; punctis pronoti et scutelli hic quam in *N. depresso* paulo remotius positis neque unquam confluentibus. Linea mediana corporis superioris (in pronoto et praesertim in capite interdum obsoletiore) venisque hemelytrorum impunctatis et dilutioribus. Capite latitudini suae interoculari cum altero oculo aequilongo et quam pronoto distincte breviore (2 : 3), supra plano, marginibus leviter reflexis, ante oculos dente omnino destitutis, paulo profundius quam in *N. depresso* sinuatis, ante sinus ipsos breviter subparallelis, apicem versus subrotundato-angustatis. Jugis tylo distincte longioribus et ante eum nunc contiguis nunc subcontiguis. Pronoti angulis humeralibus haud vel vix prominentibus, postice angulum subobsoletum formantibus; marginibus lateralibus fere omnino rectis, sat anguste reflexis; margine antico capite cum oculis latiore, pone oculos fere recte truncato, extus denticulo obsoleto armato, marginibus igitur corporis inter oculos et pronoti marginem anticum angulariter incisis. Scutelli parte postfrenali quam in *N. depresso* paulo graciliore, retrorsum valde angustato, apice subangulariter-corrotundato. Abdomine hemelytra clausa utrimque paulo tantum superante, quam latitudine humerali vix latiore. Corpore inferiore cum area evaporativa ferruginescenti-luteo, fusco-punctato; mesosterno et ventre piceo-fuscis, hoc nonnunquam minute flavescenti-marmorato et in disco medio plus minusve in ferrugineo-flavum transeunte. Margine exteriore metastethii, limbo extraspiraculari ventris intus integro (nec, ut in quibusdam speciebus, sinuatulo)

[1]) In memoriam Dom. Benjamin Schultheiss, nuper defuncti, disciplinae nostrae studiosissimi, qui medicus Sumatram pervagans de cognitione faunae entomologicae illius insulae optime meruit.

segmentisque genitalibus laete lutescentibus. Ventris limbo interdum obsolete ferrugineo-conspersulo, segmento genitali masculino fusco-punctato. Sulcis pseudoincisuralibus segmentorum ventralium nigris, extus in punctum rotundatum exeuntibus. Sulco ostiolario, pedibus, rostro, antennis subferruginescenti-luteis; harum articulo apicali dilute fuscescenti, basi luteo-albo; pedibus minutissime et sat obsolete ferrugineo-conspersulis. Membrana subsordide hyalina; angulo basali concolori vel sutura tantum fuscescenti; venis fusco-griseis, areolam basalem haud efficientibus. Dorso abdominis rufo-ferrugineo, disco fuscescenti, vel omnino fuscescenti, connexivo ferrugineo-luteo.

♂: Segmento genitali late et profunde trapezoidaliter inciso; marginibus interioribus loborum lateralium subrotundatis.

Long. corp. cum memb. $10^1/_2 - 11^1/_2$ mm; lat. hum. $5^1/_2 - 6$, lat. max. abd. $5^2/_3 - 6^1/_4$ mm.

Tebing-tinggi (Sumatra sept.-orient. 10. VIII. 84 Schultheiss leg.); Tandjong (Morawa, idem legit); Indrapura Estate (Deli, Sumatra orient., fratres Siemssen legg., mus. Hamburg).

A *N. depresso* statura minore et angustiore ventreque plus minusve laete luteo-limbato facile distinguendus.

Cappaea taprobanensis Dall.

Soekaranda (m. Januario).

* **Halyomorpha picus** Fab.

Soekaranda (m. Januario).

* **Halyomorpha ornativentris** n. spec.

Capite latitudine suae cum oculis aequilongo; ante oculos sat graciliter sinuato-angustato, sat longe fere aequilato, apice subsemicirculariter corrotundato. Pronoto capiti aequilongo et quam latitudine sua humerali plus quam duplo breviore (2 : 5). Humeris prominulis, abdominis latitudinem utrimque vix superantibus, rectangularibus; marginibus antero-lateralibus inter angulum

humeralem et dentem collarem leviter lateque sinuatis, anguste (antice etiam angustissime) filiformiter reflexis. Abdomine quam hemelytris clausis vix latiore; angulis apicalibus segmentorum acutiuscule prominulis. Antennis gracilibus; articulo primo apicem capitis haud attingente; articulis secundo tertioque et iterum quarto quintoque inter se aequilongis vel subaequilongis. Tibiis anticis apicem versus levissime dilatatis. Rostro segmenti tertii ventralis medium attingente vel subsuperante; articulis secundo tertioque aequilongis.

Supra plus minusve dilute picea vel castanea, rugulis et maculis glabris lutescentibus hic illic marmorata, praesertim macula orbitali verticis, maculis compluribus basalibus capitis superioris, linea tenui mediana pronoti, angulis imis humeralibus maculaque corii ad apicem rimulae intus posita semper lutescentibus. Scutelli apice late maculaque minuscula semilunaria utrimque in angulis basalibus posita laete luteis. Corpore superiore, his maculis glabris exceptis, nigro-punctato; punctis praesertim in capite et pronoti regione cicatricali in maculas diffusas subaenescentes coacervatis. Corpore inferiore cum pedibus, rostro, antennis laete flavo-luteo, in capite inferiore et pectoris lateribus sat fortiter, in ventre latera versus subtiliter et subobsolete punctato. Corpore inferiore utrimque vitta marginali, a rostri basi usque ad anum perducta, sat lata (in pectore latissima), ex punctis et atomis fuscis confluentibus composita et hic illic (praesertim in pectore) laete viridi-metallescenti ornato. Macula utrimque prostethii ad marginum lateralium medium posita maculisque marginalibus ventris semiorbicularibus segmentorum connexivalium supra subtusque laete flavis, impunctatis. Macula maiuscula segmenti ventralis septimi spiraculis, rostri articulo apicali articulorumque secundi tertiique linea mediana inferiore, tibiis tarsisque apicem versus, antennarum articulo quarto toto quintoque (huius basi late albescenti excepta) nigris vel nigrescentibus. Articulis tribus basalibus antennarum femorumque parte apicali cum ima basi tibiarum nigro-

conspersis, ventris disco et femorum dimidio basali remote sanguineo-conspersis. Membrana sordide flavescenti; macula maiuscula obscura anguli basalis interioris, serie semiorbiculariter curvata maculularum discalium in venis positarum limboque subdiluto exteriore et apicali cum venarum extremitatibus adiacentibus piceis vel picescentibus. Dorso abdominis picco, leviter violacco-micante, circa apicem scutelli lutescenti. Alis subsordide hyalinis, apice et venis fuscescentibus.

♂: Segmento genitali (in specimine unico masculino, quod vidi, nonnihil dislocato) apice late et sat profunde sinuato.

Long. corp. cum memb. $11^1/_2$—14 mm; lat. hum. $6^1/_4$—$7^1/_4$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Species scutello trimaculato, ventris lateribus ut in *Dalpadis* quibusdam decoratis inter congeneres egregia; habitu notisque quibusdam aliis *Tolumniae* nonnihil admonet. Occurrit etiam in insula Borneo. [1])

Tolumnia trinotata Westw.

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea etiam Malacca (Perak!)].

Tolumnia latipes Dall. var.

In speciminibus, quae vidi, sumatranis genicula tantum postica tibiarumque posticarum et anticarum apices nigra sunt. Antennarum articulo primo luteo, extus linea nigra notato. Tibiis anticis anguste dilatatis.

Praeter has notas haec specimina a *T. trinotata* Westw. affinissima vix distinguuntur.

Soekaranda (m. Januario).

---

[1]) Specimen unicum sumatranum (Soekaranda, m. Januario) aliudque e Borneo merid.-orient, reportatum tibiis apice concoloribus, femoribus apice raro-guttatis ventreque vitta marginali omnino destituto differunt. Segmento genitali maris, ni fallor, angustius et profundius atque subapertangulariter sinuato. Species verisimiliter distincta.

* **Aeschrocoris nodiventris** n. spec.

Oculis mediocribus, sat prominentibus globosis. Capite ante oculos paulatim angustatulo; iugis tylum includentibus et ante eum longe contiguis, extus ante apicem tuberculo acute conico extrorsum vergente armatis, ante haec tubercula spiniformia valde declivibus et subito sinuato-angustatis. Bucculis percurrentibus, sat elevatis, apicem versus angulum apertum efficientibus. Scrobiculis antennarum in inferiore parte capitis positis, postice et intus tuberculo elongato subobliquo occlusis. Angulis humeralibus pronoti in processus horizontales sat validos in apicem gracillimum subito constrictos extrorsum et paulo antrorsum vergentes exeuntibus. Scutello quam duobus tertiis abdominis paulo breviore, in angulis basalibus utrimque impressione longitudinali nigra, in apice medio nodulo glabro instructo. Abdominis margine nodulis paulo maioribus et minoribus alternantibus armato. Rostro coxas posticas paulo superante, articulo primo pone bucculas vix extenso. Ventris basi haud vel indistinctissime sulcato; segmento tertio prope marginem posticum in utroque sexu tuberculis duobus submedianis nodiformibus distinctissimis armato. Antennarum articulo primo apicem capitis haud attingente, valde extrorsum excurvato; articulis secundo tertioque aequilongis; quarto quam tertio sensim longiore, quam quinto multo breviore.

Laete subferrugineo-flavus, rude nigropunctatus, callis rugositatibusque numerosis intermixtis; processu humerali supra, fascia diffusa interhumerali carinulaque mediana pronoti anterioris impunctatis vel subimpunctatis; punctura partis anterioris pronoti densiore magisque in maculas vel nebulas confluente. Capite supra subtusque, processuum humeralium apice imo marginibusque anteriore et posteriore cum tota eorum facie inferiore, impressionibus basalibus scutelli, pectore (hoc latera versus flavo-marmorato), ventris disco, eiusdem segmento septimo fere toto, connexivo ventrisque margine extraspiraculari (nodulis marginalibus maioribus exceptis), rostri articulo basali, coxis, trochanteribus, femoribus tibiarumque basi nigris. Harum annulo postmediano

et apice imo, tarsis apicem versus, antennarum articuli primi apice imo, articulo quarto (basi excepta) quintoque piceis. Ventris lateribus nigro-marmoratis. Macula laterali metapleurorum subpunctiformi glaberrima noduloque apicali scutelli laete luteis. Membrana ferrugineo-grisea, fusco-reticulata. Femoribus posterioribus interdum obsolete ferrugineo-annulatis.

Long. corp. 5—7 mm; lat. hum. $4^1/_2$—6 mm.

Sockaranda (m. Januario.)

(Occurrit etiam in Java orient. (Tengger Montes, Fruhstorfer leg., coll. mea).

A. testudinario Walk praesertim capitis structura affinis et forte similis; differt tamen ab hoc aliisque congenericis proportionibus articulorum antennalium omnino aliis. Nodis duobus discalibus ventris valde singularis.

* **Eusarcoris bovillus** Dall.?

Cum hac specie coniungo, quamquam non sine magna dubitatione, speciem in insulis Java et Sumatra rarius obviam:

Capite trapezoidali, ab oculis usque ad apicem distinctissime angustato, apice sat graciliter rotundato, integro. Pronoti angulis humeralibus subacutis, modice prominentibus, angulum 50—60° exhibentibus; margine postico huius processus quam margine postero-laterali adiacente duplo breviore; ruga marginis antero-lateralis glabra distinctissima. Scutello fere per tres partes quartas dorsi abdominis extenso; marginibus lateralibus circa apicem partis tertiae basalis obsolete et late sinuatis. Tibiis posticis leviter curvatis vel, si vis, levissime S-formibus. Antennarum articulo secundo quam tertio paululo breviore vel eo subaequilongo.

Species sat glabra atque nitidula, quam *E. guttigero* Thunb. distincte glabriore, minus fortiter minusque dense punctata. Fascia pronoti interhumerali sparsim punctata lutea conspicillari (i. e. maculam utrimque rotundatam fuscescentem includente) in nullo, quod examinavi, specimine deficiente (quae fascia, quamquam

obsoletissime. etiam in plurimis individuis *E. guttigeri* distinguitur). Scutelli apice, ut in *E. ventrali* Westw., maculula mediana obsolete fuscescenti notato. Pectore cum scutello concolori, latera versus fusco-nebuloso.

His plerisque notis ceterisque omnibus cum diagnosi Dallasi species nostra congruit.

Soekaranda (m. Januario) [praeterea Java (!)].

* **Eusarcoris capreolus** n. spec.

Capite ante oculos utrimque sinuato, ante sinum aequilato, apice truncato, inter tylum et iuga incisulo. Angulis humeralibus pronoti spiniformiter prominentibus, acutissimis, angulum fere 40° efficientibus, apice levissime recurvatis; margine postico processus quam margine adiacente pronoti postero-laterali non multo breviore. Ruga marginali pronoti angustissima. Scutello quam latitudine sua basali subbreviore, per duas fere partes tertias abdominis extenso; marginibus lateralibus ante medium vix sinuatis. Tibiis posticis in utroque sexu rectis. Antennarum articulo secundo quam tertio nonnihil breviore.

Corpore griseo-luteo, punctis nigris subtiliusculis conspersо, haud rugoso, submetallescenti-nitido. Capite dense punctulato, pronoti macula utrimque circa cicatrices posita, eiusdem marginibus antero-lateralibus et processu humerali spiniformi, capite inferiore, pectoris lateribus ventreque aeneo-nigris; huius limbo modice lato cum adiacenti angulo postico metastethii et segmentis genitalibus, rostro (huius apice nigrescenti excepto), pedibus, antennis, ruga angustissima marginali pronoti, corii margine costali cum epipleuris lineaque mediana capitis (raro obsoleta) flavo-luteis. Antennarum articulo ultimo vel duobus ultimis apicem versus brunnescentibus; femoribus tibiisque nigro-conspersis. Ventris spiraculis maculisque minusculis marginalibus in incisuris positis nigris. Macula utrimque sat magna rotundata angulorum basalium scutelli albo-lutea; maculula obsoleta in eiusdem apice medio posita fuscescenti. Membrana sordide et dilute ferruginescenti, apicem versus dilutiore.

Colore pronoti posterioris et scutelli saepe in dilute piceum transeunte.

♂: Segmento genitali apice medio sat profunde semicirculariter exciso.

Long. corp. $4^1/_2$—$5^1/_2$ mm, lat. hum. $4^3/_4$—5 mm.

Soekaranda (m. Januario).

E. bovillo Dall.? simillima; differt forma capitis, scutello distinctissime breviore, humeris acutioribus, ruga marginali pronoti angustissima et subobsoleta pleurisque plus minusve aenescenti-nigris. Pronoto in omnibus, quae vidi, speciminibus (6) fascia interhumerali conspicilliformi destituto.

Eusarcoris ventralis Westw.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas.

Eusarcoris obscurus Voll.

Soekaranda (m. Januario).

* **Carbula haematica** Voll.

Sinabong, Bekantiang.

* **Carbula trabifera** n. spec.

C. trinotatae H.-S. iavanae simillima; facile distinguitur corpore semper maiore, spinis humeralibus multo longioribus, acutissimis, longe extrorsum et sat antrorsum productis, capite paulo longiore atque graciliore, antennis longioribus, colore corporis superioris multo obscuriore, in capite, pronoto, scutello (huius maculis tribus typicis et pronoti marginibus antero-lateralibus glabris flavis exceptis) nigro-piceo, in hemelytris dilutius piceo, extus nigrescenti; punctis corporis inferioris multo maioribus, distinctissimis.

Long. corp. $7^3/_4$—9, cum memb. 9—$9^1/_2$ mm; lat. hum. cum spinis $7^1/_2$—8 mm.

Permulta specimina vidi omnino congruentia. *C. trinotata* vera in collectionibus, quas vidi, sat raro occurrit.

Soekaranda (m. Januario). [Invenitur etiam in Malacca (Perak!) et in ins. Banguey (!)].

Agonoscelis nubila Fab.

Soekaranda (m. Januario).

* **Agaeus metallicus** n. spec.

Corpore elongato, infra modice transversaliter convexo, supra planiusculo, scutelli basi pronotique area posteriore modice convexis; huius parte minore anteriore depressa cum capite subhorizontali. Capite elongato et sat magno, latitudine frontis cum oculis multo, longitudine mediana pronoti nonnihil longiore. Marginibus partis anteocularis longe subrectis, paullatim convergentibus, mox ante apicem subito valde convergentibus; tylo iugorum apices distinctissime superante. Ocellis sat magnis, ab oculis mediocribus vix minus quam a linea ficta mediana distantibus. Pronoto longitudine sua mediana plus quam duplo latiore (8 : 3). Humeris rectangulariter sensim prominulis; parte antehumerali in medio vel ante medium subconstricta, praesertim marginibus antero-lateralibus apertangulariter sinuatis, inter sinum et apicem humeralem subrectis et valde divergentibus, ante sinum rotundatis; marginibus postero-lateralibus mox pone humeros leniter rotundatis, tum subrectis; margine postico leviter lateque sinuato; angulis posticis rotundato-deletis. Pronoti carina mediana distincta, pone depressionem stricturae incipiente; marginibus postico et postero-lateralibus levissime, antico et praesertim antero-lateralibus distinctius reflexis et glabris; his obsolete emorso-crenulatis, antice utrimque dente vel lobulo subobtusato, extrorsum vergente oculosque haud vel vix superante, armatis. Scutello latitudine sua basali multo longiore, gracili, praesertim parte postfrenali angusta et sat longe producta; parte basali convexa late triangulari in carinam fortem, ante apicem scutelli evanescentem, exeunte. Hemelytris clausis abdomine paullo angustioribus; membrana apicem abdominis vix superante. Bucculis percurrentibus, postice humilibus, antice subtus angulum distincte apertum exhibentibus. Rostro

gracillimo, segmenti quinti ventralis medium attingente vel etiam superante; articulo primo basin capitis attingente, articulo secundo tertio paullo longiore, quarto tertio sensim breviore (3 : 4, vel 4 : 5). Ventre sat late et profunde sulcato, sulco in segmento sexto evanescente; segmentorum angulis apicalibus rectangulariter prominulis, inermibus. Pedibus gracilibus; tibiis distincte sulcatis, his sulcis apicem versus profundioribus latioribusque. Antennarum gracilium articulo primo cylindrico sat brevi capitisque apicem haud attingente; articulo secundo tertio distincte breviore (3 : 5); hoc et quarto aequilongis; quinto secundo paullo longiore. Corpore fere ubique punctato: pronoto, scutelli elevatione basali pectoreque fere toto sat fortiter et confertim, capite superiore et connexivo paullo subtilius et densius, hemelytris multo subtilius et, saltem in disco corii, remotius punctatis; scutelli parte apicali (carina glabra excepta) rude ruguloso-punctata; ventris lateribus hic illic subtilissime et obsolete punctulatis.

Corpore superiore fusco vel fusco-brunneo, punctis laete viridi-metallicis ornato et fere ubique praesertim autem ad latera capitis versus, in humeris et in tota parte coriacea hemelytrorum pulchre viridi-metallico-induto. Capitis marginibus summis, pronoti marginibus reflexis (marginibus humeralibus metallescentibus exceptis), eiusdem pronoti utrimque litura angusta triinfracta, litteram W imitante, scutelli marginibus angustis lateralibus et apicalibus, corii limbis angustissimis membranali et costali, maculis connexivi in medio segmentorum singulorum positis et extus dilatatis, capitis inferioris marginibus, prostethii margine exteriore (ante humeros interrupto) et antico (hoc saltem latera versus), acetabulis, epipleuris ventreque fere toto plus minus laete sanguineis. Capitis linea mediana, scutelli carina coriique fascia obsoletiuscula, subelevata, ab apice rimulae usque in angulum apicalem interiorem corii ducta, plus minus sordide rufo-brunneis. Capite inferiore circa et pone tuberculum antennalem, pectoris lateribus maximam partem, epipleurarum macula basali, ventris maculis magnis, rotundatis intus spiracula positis aliisque

subtriangularibus submarginalibus, incisuras occupantibus et secundum incisuras introrsum plus minusve longe productis, laete viridi-metallicis. Capitis inferioris vitta utrimque bucculas extus sequente, buccularum fuscescentium marginibus, sternis, pro-, meso- et metastethii marginibus posticis vittulisque quibusdam angustis arearum scapularium, rugis canalem evaporativum includentibus, coxis, trochanteribus, femoribus, tibiarum maxima parte basali rostrique articulis primo, secundo, tertio dilute luteis. Antennis, rostri latere pectorali marginibusque fissurae articuloque quarto toto, femorum lineis quatuor (duabus superioribus, duabus inferioribus), tibiarum lineis tribus basalibus (duabus inferioribus nonnunquam confluentibus brevioribus, una diluta superiore plus minusve longe extensa) earundemque parte plus quam tertia apicali cum tarsis et unguiculorum flavescentium apicibus fusco-nigris vel nigris. Membrana dilute lutescenti-ferruginea, marginibus paullo obscurioribus. Alis infuscatis parte basali sat late laete sanguinea, vena principali saturate rubra, venis reliquis fuscis. Dorso abdominis sanguineo, violacco-metallescente, segmentulo anali fuscescente.

♀. Apparatus genitalis parte basali perpendiculari, valvulis apicalibus subhorizontalibus. Fissura vaginali squama transversali, obtuse triangulari, perpendiculari et, ut videtur, mobiliter affixa semiobtecta; valvulis basalibus minusculis, rotundatis, apice inter se longe distantibus; harum marginibus exterioribus dilatatione angustiuscula segmenti ventralis septimi obtectis. Valvulis apicalibus exterioribus in apicem obtusatum exeuntibus; margine exteriore rotundato. Valvulis apicalibus interioribus angustiusculis, sat longe et fere aequabiliter inter se distantibus.

Long. corp. $18^3/_4$, cum memb. 19 mm; lat. hum. $8^1/_2$ mm.

1 ♀. Liangagas.

Differt hic primus *Agaeus* in archipelago indico inventus a congenericis ex India continentali descriptis (*Ag. tesselato* Dall. et *mimo* Dist.) magnitudine minore, rostro, ut videtur, multo

longiore coloribusque, praesertim corporis superioris fere ubique viridi-metallici.

Cinxia limbata Fab.

Soekaranda (m. Januario), Liangagas.

Strachia crucigera Hahn.

Soekaranda (m. Januario).

* **Hoplistodera testacea** Westw.

Soekaranda (m. Januario).

Catacanthus incarnatus Drury.
var. aurantius Sulz.

Soekaranda (m. Januario).

Hyrmine chlorina Stål.

Soekaranda (m. Januario); Liangagas; Deli (W. Burchard leg., Mus. Hamburg.).

[Praeterea etiam Java (!)].

* **Hyrmine minor** n. spec.

Corpus ovale, supra sat convexum. Caput pronoti longitudine mediana valde brevius (fere = 2 : 3), supra planum, ante oculos leviter sinuatum, tum antrorsum distincte angustatum, antice corrotundatum, apice ipso subtruncato. Tylo subaequilate percurrente, iugis haud nisi levissime breviore. Pronoto latitudine sua humerali multo breviore (3 : 7); humeris rotundatis, abdominis basin utrimque haud vel vix superantibus; marginibus antero-lateralibus rectis, his et praesertim margine antico leviter reflexis. Scutello latitudine sua basali paullo longiore; parte postfrenali sat lata, rotundata, ante apicem utrimque levissime depressa. Hemelytris clausis abdomine vix angustioribus. Sutura membranae rotundata, angulo apicali exteriore corii haud retrorsum producto. Membrana abdominis apicem (in mare saltem) longe superante, venas sat multas a vena incurva subbasali decurrentes simplices exhibente. Mesosterno carina mediana filiformi distinctissima

instructo; metasterno plano, marginibus paullo reflexis incluso. Mesostethii angulis basalibus distinctissime triangulariter retrorsum productis. Ruga orificiali longissima; area evaporativa extus oblique retrorsum sinuato-truncata. Ventris basi media sat obsolete tuberculata; angulis apicalibus segmentorum abdominalium vix prominulis, haud nisi minutissime spinulosis. Antennarum articulo basali capitis apicem subaequante, articulo secundo tertio subaequilongo vel parum breviore, tertio quarto distincte breviore (fere = 2 : 3), articulis apicalibus fere aequilongis. Rostro segmentum tertium ventrale subsuperante; articulo primo bucculis modice elevatis aequilongo, articulis duobus apicalibus subaequilongis, his singulis articulo secundo parum brevioribus. Tibiis supra late furcatis, posticis leviter sursum excurvatis. Supra remote et sat obsolete (in corio paullo rudius et densius) punctata, pectore hic illic punctulato, abdomine sat subtiliter aciculato-punctato; scutelli apice, pronoti regione cicatricali nec non capite supra fere toto impunctatis, hoc rugulis subtilibus maculisque obsoletis tribus occipitis ex punctulis confertissimis formatis notato.

Coerulescenti-viridis[1]). Pronoti parte posthumerali, antrorsum inter humeros recte truncata, clavo, corio fere toto (huius area tantum marginali, usque ad rimulam et corii venam principalem extensa, excepta), scutelli macula utrimque marginali semiorbiculari ante apicem sita, capitis inferioris lineola anteoculari, antennis, pedibus (coxis exceptis) rostrique apice nigris. Ventre (margine segmentoque genitali exceptis) sordide brunnescente vel violacescente (an decolorato?). Membrana nigro-fusca, marginibus vix dilutioribus. Alis subvitreis, apice fumigatis, venis fuscis. Abdominis dorso nigro-violaceo. Tibiis apicem versus pilositate densissima subcastanea, tarsis subtus segmentique genitalis margine pilis lutescentibus vestitis.

♂. Segmento genitali subhorizontali et postice modice profunde sinuato.

---

[1]) Alterum specimen dilute violaceum; an subimmaturum?

Long. corp. 9—$9^1/_2$, cum memb. 10—$10^2/_3$ mm; lat. humi. $6^2/_3$ mm.

2 ♂♂. Soekaranda (Januar 1874).

Facile distinguitur haec pulchra species a *Hyrmine chlorina* Stål, cui similis, statura minore, capite antrorsum paullo minus angustato, apice truncatulo, toto unicolori, pronoti tota parte posthumerali antrorsum recte truncata nigra coriique tantum area marginali viridi et, ut videtur, corii angulo apicali retrorsum haud producto.

Nezara viridula Lin.

var. *torquata* et *smaragdula*.

Soekaranda (m. Januario).

Anaca florens Walk.

Color nonnunquam in sordide luteum perditus.

Soekaranda (m. Januario).

Plautia fimbriata Fab.

Soekaranda (m. Januario).

* **Zangis subpunctata** Walk. Dist.

Z. melanosticta Voll. sec. dom. Distant.

Capite ante oculos leviter sinuato, tum antrorsum sat graciliter angustato, apice corrotundato, supra antice subtiliter strigoso, occipite subtilissime punctulato, lineis sex longitudinalibus punctorum maiorum punctisque paucis sparsis distinctioribus. Pronoti marginibus antero-lateralibus anguste filiformiter elevatis usque ad humeros, abdominis basin utrimque haud vel vix superantes, rectilineis. Pronoto (limbo antero-laterali margineque antico levissime elevato exceptis) scutelloque subtiliter at densissime subruguloso-punctatis; hemelytrorum parte coriacea punctis distincte maioribus notata, huius margine anguste costali glabro. Punctis distincte maioribus in pronoto et scutello illis punctulis passim intermixtis, circa cicatrices (ipsas impunctatas) confuse coacervatis.

His punctis maioribus et punctis discalibus corii (his tamen obsoletissime) imo fundo nigris vel fuscis (quod aegre distinguitur in speciminibus paullo obscurius coloratis). Pectoris lateribus (arcis evaporativis exceptis) dense et modice subtiliter punctatis; ventre dense vermiculato-aciculato, medio longitrorsum glabro. Mesosterni carina distinctissima, sublaminiformi, coxis tamen nusquam altiore metasternoque elevato per totam suam longitudinem fere aequialta, fere inter coxas anticas ipsas antrorsum rotundato-accliva. Ventris basi breviter acuminata inter coxas posticas vix producta ibique metasterni discum elevatum arte tangente. Rostro segmenti tertii ventralis medium vix superante, articulo secundo tertio paullo, hoc iterum quarto distincte (3 : 2) longiore. Antennarum articulo secundo tertio distinctissime breviore. Tibiis posticis leviter sursum excurvatis.

Nitida, plus minus laete viridis; apice articuli tertii antennarum (articuli apicales in speciminibus, quae vidi, mutili sunt aut deformati), rostri apice imo, unguiculorum apicibus, angulis apicalibus segmentorum abdominalium macululaque vel umbra marginali mox ante apicem scutelli sita nigris vel fuscis; margine imo scutelli pone has macululas vel umbras, margine angusto costali corii, stria intramarginali pronoti marginem anterolateralem sequente nec non capitis marginibus dilute viridibus aut plus minus eburneis. Rostro, pectoris regione sternali ventrisque medio longitrorsum dilute luteis. Membrana alisque vitreis, abdominis dorso viridi.

Marem non vidi.

Long. corp. $14^1/_2$ ($-15^1/_4$ [1])), cum memb. $15^1/_4$ ($-16^2/_3$ [1])) mm; lat. hum. $8^2/_3$ (-9 [1])) mm.

1 ♀. Sockaranda (Jan. 1894).

Coloribus et magnitudine omnino *Nezaram* imitatur; facile recognoscitur scutelli apice multo latiore metasternoque distincte elevato, ventris spina basali aequialto.

---

[1]) In feminis duabus iavanis, quas examinavi.

Acrozangis n. gen.

Corpore supra modice convexo, capite omnino plano, mediocri, tylo percurrente, aequilato, ocellis oculis magnis sat appropinquatis. Pronoto transversaliter sexangulari; humeris distinctissime angulariter productis abdominisque basin utrimque superantibus. Marginibus antero-lateralibus rectis, obtusis, nec lineiformiter reflexis. Margine antico angusto leviter reflexo, linea subtili a corii disco separato. Marginibus postero-lateralibus leviter sinuatis; margine postico inter angulos pronoti posticos, rotundato-obtusos, late sinuato. Scutello subtriangulari, latitudine basali paullo longiore; frenis per plus quam partes tertias duas longitudinis scutelli continuatis; parte postfrenali modice lata, retrorsum a basi usque angustata, apice corrotundato. Hemelytris clausis abdomine paullo angustioribus; corii apice angulum fere 60 graduum exhibente scutellumque distinctissime superante; sutura membranali per totam partem exteriorem recta vel vix curvatula. Venis membranae sat numerosis simplicibus a vena recurvata subbasali decurrentibus. Abdomine fere a basi usque retrorsum sat graciliter angustato; angulis apicalibus segmentorum omnium distincte acute prominentibus, praesertim angulis segmenti septimi (in utroque sexu); his distincte rectis, apice acuto. Apparatu genitali feminae modice profunde in segmentum septimum ventrale immerso eique segmento medio aequilongo. Ventre plus minusve distincte (in mare, ut videtur, distinctius) longitrorsum subtectiformi-convexo, basi in spinam validam ac brevem, metasterni elevationem tangentem, producto. Hac elevatione late cariniformi, ventris spinae aequialta. Mesosterni carina laminiformi, postice crassiore, metasterni elevationem truncatam artissime tangente ibique metasterni altitudinem haud superante, antrorsum valde descendente coxisque anticis multo altiore, ante easdem coxas usque ad marginem anticum prosterni producta prosternoque arte incumbente, antice subito rotundato-acclivia. Mesostethii angulo postico distincte retrorsum producto, eodem angulo in metastethio recto. Sulco ostiolorum in rugam longam exeunte; area evaporativa extus oblique retrorsum sinuato-

truncata. Tibiis supra anguste sulcatis. Bucculis modice elevatis, retrorsum paullatim evanescentibus. Rostri articulo primo capite inferiore parum breviore, articulo secundo tertio sublongiore compressiusculo, quarto tertio distinctissime breviore. Antennarum articulo primo capitis apicem haud vel vix attingente, secundo tertio distinctissime breviore, quarto et quinto subaequilongis. Corpore maximam partem viridi, supra, capite excepto, aequabiliter punctato, inter cicatrices (ipsas impunctatas) et marginem antero-lateralem punctis compluribus rudibus, transversis, dense positis, notato. Ventre aciculato et, nunc plus nunc minus distincte, punctato.

Genus *Zangi* Stål proximum; humeris distinctissime angulariter prominentibus, angulis apicalibus segmentorum abdominalium, praesertim septimi, acute prominulis, his distincte rectis (nec apertangularibus), marginibus antero-lateralibus pronoti omnino obtusatis nec linciformiter reflexis, carina mesosternali alte elevata et usque ad marginem anticum prosterni extensa ventrisque lateribus nunc plus nunc minus distincte punctatis satis distinctum videtur esse.

* **Acrozangis semiprasina** n. spec.

♀: Capite pronoti longitudine et frontis cum oculis latitudine breviore, ante oculos maiusculos sat graciliter angustato, marginibus subrectis, supra scrobes antennales vix sinuatis, apice corrotundato, supra ruguloso-strigato, punctulis crebris fere ubique intermixtis, his punctulis in occipite in lineas nonnullas longitudinales ordinatis. Pronoto medio latitudine humerali fere ter breviore, humeris in angulum acutum fere 75 vel 80 graduum productis, apice haud nisi levissime obtusatis; margine postico huius processus subsinuato, pronoti margine postero-laterali (ab ipso angulo costali corii usque ad intimum angulum basalem scutelli) fere ter breviore. Cicatricibus, stria marginem antero-lateralem pronoti intus sequente, processibus humeralibus antice,

postice et subtus prostethiique marginibus exterioribus impunctatis. Reliquis pectoris lateribus (areis evaporativis exceptis) et capite inferiore sat subtiliter punctatis. Ventris lateribus latissime aciculato-strigosulis, punctulis sat crebris obsoletiusculis intermixtis. Tibiis posticis levissime sursum excurvatis. Rostro segmenti ventralis tertii apicem haud vel vix attingente, articulo quarto tertio fere tertia parte breviore. Antennarum articulo secundo tertio distincte breviore (2 : 3), hoc iterum quarto breviore (fere = 3 : 4).

Pulchre prasina, nitidiuscula. Capite supra pronotique parte antehumerali, postice leviter sinuata, eburneis, huius margine antero-laterali retrorsum angustato viridi excepto. Capite inferiore et ventris pectorisque medio longitrorsum (apice laminae mesosternalis viridi excepto) dilute viridescenti-luteis. Antennarum articulis tertio, quarto et quinto apicem versus latissime, capitis margine, capitis inferioris linea angusta longitudinali ante oculorum medium incipiente et supra scrobem antennalem continuata, labri linea mediana, pronoti punctis duobus impressis cicatricium marginem posticum tangentibus, linea intramarginali subobsoleta et mox abbreviata angulorum collarium, marginibus imis processus humeralis, macula triangulari eiusdem processus ab apice humerali remota et cum eo linea coniuncta, angulis apicalibus segmentorum abdominalium, margine toto posteriore segmenti septimi connexivalis, abdominis segmenti analis disco, rostri apice imo dimidioque apicali unguiculorum nigris vel fuscis. Pronoti angulis humeralibus ante et pone maculam triangularum maculaque dilutiore capitis inferioris, anteoculari et lineis nigris inclusa roseis. Antennarum articulo secundo basin versus, ut videtur, leviter brunnescente; tarsorum apice infuscato. Valvularum genitalium exteriorum limbo interiore laete rubro. Membrana vitrea; macula anguli basalis interioris aliaque dilutiore in angulo exteriore oriente et oblique introrsum directa nec non apicibus venarum fuscescentibus. Alis cum venis hyalinis, apice fumigato, vena principali rubra. Dorso abdominis viridi, segmenti sexti disco lato, segmento septimo toto segmentique analis basi ipsa purpureo-rubris.

Long. corp. $15^1/_2$, cum memb. 16 mm; lat. hum. 10, circa abd. basin 9 mm.

1 ♀. Sockaranda (Jan. 1894).

* * *

Aliud specimen masculinum differt statura parum minore, ventre distinctius punctato, abdominis dorso viridi, segmenti septimi margine lato apicali rufescenti-piceo, humeris haud rosco-tinctis, ventris basi media brunnescente.

♂. Segmento genitali brevissimo, sulco transversali percurrente in duas areas segmentiformes diviso, area posteriore perpendiculariter erecta latera versus in laminulas sublobiformes dilatata, his lobulis extrorsum ab areae anterioris margine exteriore incisione angusta separatis.

Long. corp. $12^3/_4$, cum memb. $13^3/_4$ mm; lat. hum. $8^1/_2$, circa abd. basin $7^1/_2$ mm.

1 ♂. Sumatra (Mus. Reg. Dresd.).

Specifice ab *Acrozangi semiprasina* haud videtur differe.[1])

Nessula n. gen.

Corpore supra modice convexo, ante humeros sat fortiter declivo. Capite supra plano, elongato, ante oculos maiusculos sat graciliter angustato, apice corrotundato. Tylo acquilato, percurrente, antice inter iuga paullo protuberante. Toto capite superiore usque in margines ipsos, distinctos at omnino non reflexos, rude punctato, punctis in occipite in lineas paucas longitudinales, subregulares ordinatis. Ocellis magnis oculis valde appropinquatis. Pronoti humeris in processus longos anguste angulares, acuminatos, horizontaliter extrorsum et haud vel vix antrorsum vergentes exeuntibus. Marginibus antero-lateralibus obtusis, leviter sinuatis; angulo collari denticulo conico, fere an-

[1]) Similis huic speciei forte est illa „*Cuspicona antica*“ Voll. iamdudum incertissima, quae tamen specifice vix cum nostra *Acroz. semiprasina* congruit (capitis margines apicesque angulorum segmentalium abdominis in diagnosi non dicuntur nigri; patria „Hindostan“ fertur esse).

trorsum vergente armato. Margine antico vix elevato; marginibus postero-lateralibus subrectis; margine postico leviter sinuato; angulis posticis obsoletis. Pronoti, antrorsum valde convexo-declivi, parte antehumerali glabra, ante et extus cicatrices obsoletissimas fortiter punctata; parte posthumerali cum scutello clavoque corioque sat rude et dense punctata. Frenis per plus quam duas partes tertias scutelli extensis; parte postfrenali modice angusta, retrorsum marginibus rectilineis distinctissime angustata, apice sat subito corrotundato. Corio apicem scutelli distinctissime superante; sutura membranali recta; membrana venis sat numerosis, a vena subbasali recurvata decurrentibus, omnibus vel fere omnibus simplicibus instructa. Abdomine fere a basi usque retrorsum sensim angustato, vix vel leviter rotundato, hemelytris clausis nonnihil latiore. Angulis apicalibus segmentorum dentiformiter prominentibus, acutis, praesertim in segmento septimo. Ventre glaberrimo, vix aciculato-strigoso, in utroque sexu (in mare paullo distinctius) longitrorsum tectiformi-convexo, basi in spinam validam, sat brevem, metasterni elevationem tangentem producta. Hac elevatione late cariniformi, ventris spinae aequialta. Mesosterni carina laminiformi, postice crassiore, metasterni elevationem truncatam artissime tangente ibique metasterno aequialta, antrorsum leviter elevata coxisque anticis sensim altiore, inter coxas anticas producta, sterno arte incumbente, apice sat subito rotundato-acceliva. Mesostethii angulo postico distincte acutangulariter retrorsum producto, eodem angulo in metastethio fere recto. Sulco ostiolorum in rugam longam angustato; area evaporativa extus oblique retrorsum subsinuato-truncata. Bucculis modice elevatis, retrorsum humilioribus et paullatim evanescentibus. Rostro gracili; articulo primo bucculas haud vel vix superante, articulo secundo subcompresso articulo tertio parum breviore, quarto tertio multo breviore. Tibiis tertibus, supra angustissime sulcatis. Antennis gracilibus; articulo primo apicem capitis haud attingente, secundo tertio distincte breviore. Apparatu genitali feminae mediocri, segmento septimo ventrali medio parum breviore in eiusque sinum apicalem trapezoideum, modice

profundum immerso; valvulis basalibus, vaginam includentibus, latitudini suae basali aequilongis vel ea parum longioribus, postice oblique extrorsum retruncatis (nec transversalibus, postice recte truncatis, ut in *Zangi*, *Acrozangi* aliisque generibus); valvulis posticis exterioribus retrorsum in dentem anguliformem pracacutum exeuntibus. Corpore lutescente, supra maximam partem piceo-fusco.

Genus *Zangi* et *Acrozangi* affine; differt coloribus, pronoti angulis humeralibus longe cornutis, capite rude punctato, scutelli apice graciliore, subtriangulari, praeterea autem forma valvularum genitalium basalium feminae et valvulis posticis exterioribus in eodem sexu dente armatis.

* **Nessula sponsa** n. spec.

Capite latitudine frontis cum oculis parum, longitudine mediana pronoti distincte breviore, ante oculos leviter lateque sinuato, deinde subgraciliter rotundato-angustato, supra punctato, punctis hic illic coacervatis; vittis duabus occipitis approximatis et linea punctorum sat regulari separatis maculaque obliqua marginem antero-interiorem oculorum sequente impunctatis. Processu humerali postice leviter sinuato ibique margine postero-laterali pronoti (ab ipso angulo costali corii usque ad intimum angulum basalem scutelli) paullulo longiore. Dimidio anteriore glabro pronoti punctis nonnullis maiusculis et profundis sparso, praeterea serie duplici intramarginali marginis antici sat confusa medioque omnino interrupta punctorum fortium orbicularium serieque unica punctorum transversalium marginem antero-lateralem intus sequente et postice mox abbreviata notato. Pronoti dimidio basali (apicibus ipsis cornuum humeralium exceptis), scutello hemelytrorumque parte coriacea sat rude punctatis et hic illic levissime rugosis. Scutello latitudine sua basali paullo longiore; apice medio levissime longitrorsum impresso. Angulo apicali corii acuto fere 60 vel 70 graduum. Angulis apicalibus segmentorum abdominalium (secundi exceptis) acute prominentibus, angulo segmenti septimi acuto fere 80 graduum. Pectore (areis evaporativis exceptis) hic rudius

illic subtilius punctato. Rostro segmenti quarti ventralis apicem superante vel subsuperante; articulo quarto tertio plus quam tertia parte breviore (3 : 5). Antennarum articulo tertio secundo fere quarta parte longiore; quarto omnium longissimo articulisque secundo et tertio simul sumptis haud ita multo breviore; quinto quarto paullo breviore.

Pulchre piceo-fusca, subaeneo-micans. Pronoti parte tota glabra antehumerali usque a linea subsinuata apices cornuum connectente et cornua ipsa fere dimidiante flavescenti-lutea. Corpore toto inferiore, epipleuris coriorum, pedibus, rostro, antennarum articulo primo, maculis semiorbicularibus singulis segmentorum connexivalium marginem medium occupantibus, macula angusta triangulari basali corii inter ramos basales rimulae posita, macula minuscula orbiculari ad apicem rimulae intus posita striolaque marginali utrimque prope scutelli apicem posita dilute-lutescentibus. Punctis dispersis pronoti anterioris, antennarum articuli primi linea interiore et exteriore, earundem articulis reliquis totis (apice imo articuli quinti leviter ferruginescente excepto), rostri apice, linea capitis inferioris mox ante oculos medios incipiente et supra tuberculos antennales continuata, punctis compluribus prostethii, maculis quibusdam minusculis meso- et metastethii, maculis marginalibus ventris in incisuris positis cum angulis apicalibus segmentorum, spiraculis, serie utrimque macularum transversalium intus spiracula positarum, valvulis genitalibus basalibus feminae intus margineque angusto apicali apparatus genitalis in eodem sexu nigris. Capite supra fuscescente, hic illic flavescenti-marmorato. Punctis impressis capitis, pronoti (dispersis areae antehumeralis exceptis), scutelli areaeque costalis corii pulchre viridi-metallescentibus; punctis capitis hic illic in maculas confluentibus. Ventris maculis punctisque dispersis pronoti anterioris saepe violaceo-micantibus. Connexivo punctulato viridi-metallescente. Membrana obscure fumigata, ad apicem exteriorem macula decolori, introrsum oblique continuata, notata. Alis subsordidis, viridi- vel purpureo-iridescentibus, venis et parte

apicali exteriore circa venas apicales fuscis. Dorso abdominis lacte chalybaeo-metallico. Femoribus anticis semper vel fere semper, tibiis anticis plerumque guttulis nonnullis minutis, fuscis conspersis; femoribus posterioribus supra guttula unica subobsoleta fuscescente notatis.

♂. Segmento genitali sat parvo, oblique acclivo, latera versus sulco profundo sinuato transversaliter diviso, lobo ante sulcos sito valde depresso; segmenti parte media inter et pone sulcos producta retrorsum in apices duos subrectangulares prominente et inter illos processus sat profunde iterum fere rectangulariter incisa; marginibus incisurae callosis et reflexis. Basi media segmenti seric transversa densissima ciliarum recurvatarum armata.

♀. Dente apicali valvularum posticarum exteriorum fere rectangulari, apice acuminato, angulum apicalem segmenti ventralis septimi retrorsum parum superante.

Long. corp. $15^1/_2$—$18^1/_2$, cum memb. 17—$19^1/_2$ mm; lat. hum. 12—$14^1/_2$, lat. bas. abd. 9—$10^1/_4$ mm.

♂♀. Soekaranda (Jan. 1894).

Aspideurus Sign.

Species quinque mihi cognitae, quas ad hoc genus refero (*A. varians* m., *flavescens* m., *ornatus* m., *politus* m. et n. spec.), ventris spina coxas intermedias superante gaudent. Antennarum articulo secundo cum tertio aequilongo vel eo vix breviore. Bucculis retrorsum humilioribus et paulatim evanescentibus. Pronoti marginibus antico et antero-lateralibus lineiformiter reflexis. Pedibus saepe picescentibus vel nigris; tibiis supra transversim convexis, utrimque subtiliter marginatis. Scutello magnitudine variante, nunc minore coriique apicem haud superante, nunc maiore abdominisque apicem attingente.

A genere *Amphimacho* Stål, quod non vidi, praeter ventris basin distinctissime armatam differe videtur articulo primo antennarum capitis apicem vix attingente, abdominis margine imo acuminato, nec calloso, tibiisque supra distincte convexis et utrimque

angustissime marginatis, nec late sulcatis (quod bene distinguere solet dom. Stål!).

* **Aspideurus politus** n. spec.

♂: Corpore brevi ac lato, longitudine sua vix angustiore, supra sat fortiter, subtus modice convexo, valde nitido, supra subtiliter et sat remote, capite subtilissime et remotissime punctato; huius punctulis nusquam nisi secundum marginem interiorem iugorum et intra ocellos et basin mediam occipitis in maculas minusculas coacervatis; iugis basin versus radiatim rugulosis. Capite latitudini interoculari frontis fere aequilongo, ante oculos maiusculos sat breviter producto; parte producta ante oculos leviter sinuata, tum breviter corrotundata, antice subtruncata; marginibus angustissime reflexis linea punctorum subtilium intus terminatis. Pronoto lato, longitudine sua mediana fere ter latiore; marginibus antero-lateralibus leniter rotundatis, postero-lateralibus et postico truncatis. Scutello apicem abdominis haud attingente, latitudini suae basali fere aequilongo; frenis medium scutellum haud attingentibus, parte postfrenali latissima. Corii disco hic illic et parce punctato, maximam partem glaberrimo, basi et area costali densius punctatis, venis lineis duplicibus punctorum indicatis; angulo apicali corii apicem scutelli fere attingente, apice truncatulo. Membrana venas septem vel octo simplices vel raro furcatas exhibente. Capite inferiore et pectore mediocriter, ventris lateribus sat rude et remote punctatis, maculis quibusdam et callositatibus pectoris laete coloratis impunctatis. Ventris spina basali compressa coxarum intermediarum marginem anticum attingente vel paullulo superante. Rostro coxas posticas vix attingente; articulo secundo omnium longissimo at articulis duobus apicalibus simul sumptis distincte breviore; his duobus articulis fere aequilongis. Antennarum articulis minus gracilibus, praesertim apicalibus duobus sat robustis; articulo tertio secundo paullo longiore, tertio quarto breviore (3 : 4), hoc quinto vix longiore.

Piceo-brunneus, levissime cupreo-metallescens. Macula obsoletissima mediana tyli, antennarum articulis primo et secundo

totis tertiique basi, rostri articulis primo toto et secundo supra, capite inferiore maximam partem, plaga marginali prostethii anterioris, acetabulis (his fusco-punctatis) maculisque et lineis aliis quibusdam glabris pectoris, coxis, trochanteribus, femorum basi apiceque (hoc obscurius et obsoletius), tibiis apicem versus, tarsis, unguiculorum basibus, ventris spina basali, eiusdem vitta utrimque discali marmorata, marginibus apicalibus segmenti genitalis, seriequc triplici utrimque macularum ventris limbum occupante (prima macularum sat diffusarum intus spiracula positarum, secunda obsoletiuscula macularum transversalium, spatium inter spiracula et marginem posticum segmentorum obtinentium, tertia macularum longitudinalium fere totum marginem exteriorem singulorum segmentorum occupantium) subferrugineo-flavis.

♂. Segmentis ventralibus quarto. quinto, sexto postice latissime et profundissime sinuatis; segmento septimo maximo, in sexti sinum apicalem late rotundatum profunde immerso, medio segmentis quatuor vel etiam quinque praecedentibus aequilongo. Segmento genitali subperpendiculari, sutura in formam campanae retrorsum apertae curvata in areas duas diviso; area posteriore sutura illa inclusa valde depressa eiusque margine apicali (superiore) medio sat anguste et profunde exciso. Areae basalis lobo utrimque apicali distincte nonnihil reflexo, rotundato.

Long. corp. sine memb. $5^1/_2$ mm; lat. hum. 5 mm.

1 ♀. Soekaranda (Jan. 1894).

A congenericis omnibus descriptis et indescriptis mihi cognitis differt haec species punctura subtilissima et remota corporis superioris et praesertim capitis; ab *Asp. quadrimaculato* Sign. et *variegato* Sign. etiam magnitudine minore et coloribus, ab una alterave etiam antennarum articulis apicalibus nigris, pedibus piceis membranaque late albido-marginata. Ab *Asp. variante* Bred. vicino etiam forma latiore, antennis crassioribus, articulo tertio secundo parum longiore, capite ante oculos latius rotundato, connexivo toto cum linea ipsa marginali abdominis piceo, segmento

sexto ventrali in mare latius et medio fere semicirculariter sinuato, segmento septimo ventrali maiore segmentoque genitali aliter formato facile distinguitur.

Saceseurus n. gen.

Corpore sat convexo, subhemisphaerico, opaco vel parum nitidulo; supra, praesertim in capite et pronoto, sat profunde et confertissime punctato. Capite subperpendiculari, ante oculos sat producto, latitudini frontali cum altero oculo aequilongo; tylo iugis haud breviore. Pronoto sexangulari; margine antico profunde sinuato; marginibus antero-lateralibus rectis vel fere rectis; humeris rotundatis, haud vel paululum prominulis; postero-lateralibus truncatis vel leviter rotundatis; postico late atque obsolete sinuato; angulis posticis rotundato-deletis. Margine antico pronoti linea impressa retrorsum terminato, punctato, medio seriem unicam punctorum, latera versus pone oculos puncturam confusam exhibente; sulcis transversalibus cicatrices retrorsum terminantibus distinctis, impunctatis. Scutello apicem abdominis attingente, latissimo abdomineque dimidio distinctissime latiore, languiformi; frenis brevissimis, totius longitudinis vix quintam vel sextam partem efficientibus; parte postfrenali longe subaequilata, tum subangustato-corrotundata. Hemelytris clausis connexivum haud tegentibus; angulis apicalibus segmentorum connexivalium levissime prominulis, inermibus. Mesosterno obsolete carinato. Ventris basi spina compressa armata. Ostiolis in rugam acuminatam, semel subinterruptam, exeuntibus; area evaporativa minuta. Bucculis percurrentibus, parum elevatis et undique fere aequialtis, postice truncatis. Rostri articulo primo bucculas vix superante; articulo secundo omnium longissimo. Antennis breviusculis; articulo primo apicem capitis haud attingente. Pedibus brevibus et sat fortibus; tibiis supra fere planis, utrimque distinctissime marginatis.

Aspideuro Sign. affine genus; differt capite distincte minus lato et longiore, pronoti marginibus lateralibus subrectis, margine antico pronoti medio et latera versus punctato, scutello latiore

ciusque frenis brevissimis, punctura multo densiore et profundiore, corpore superiore opaco vel parum nitidulo, corpore convexiore minusque lato et denique toto habitu.

* **Saceseurus bicolor** n. spec.

Capite ante oculos distinctissime angustato, deinde acquilato, apice rotundato-subtruncato ibique leviter trilobo; marginibus subtilissime reflexiusculis. Capite pronotoque confertissime et sat fortiter punctatis; illius interdum lineolis duabus interocellaribus, huius semper maculis quinque in pronoti parte anteriore positis arcumque retrorsum apertum efficientibus glabris (una media transversali, duabus minoribus cicatrices ipsas notantibus duabusque aliis pone sulcos, qui cicatrices postice terminant, positis). Scutello multo obsoletius et remotius punctulato; punctis latera versus magis coacervatis. Clavo coriique dimidio basali fortiuscule et confertissime, huius dimidio apicali multo remotius punctato et hic illic omnino glabro; huius eiusdem dimidii area costali plerumque regulariter biseriatim, apice confuse punctata. Angulo apicali corii distincte rotundato. Connexivo densissime punctulato. Corpore inferiore (plerumque etiam area opaca evaporativa) sat dense distincteque punctato; pectoris regione circa acetabula et ventris disco longitrorsum glabris, illa sparsim punctata, hoc subtilissime longitrorsum striolatulo. Spina ventrali coxas intermedias subattingente. Rostro inter coxas posticas extenso; articulis duobus apicalibus subaequilongis. Antennis apicem versus incrassatulis; articulo secundo tertio aequilongo vel eo paululum longiore; articulo ultimo sat valide fusiformi omnium articulorum longissimo.

Dilute luteo-viridis. Capite supra subtusque, pronoto, corii dimidio basali, clavo, macula utrimque marginali scutelli antemediana semiorbiculari, limbo angusto scutelli inter illas maculas et basin, prostethii limbo angusto antico totiusque pectoris lateribus, antennis, rostro tibiisque anticis (harum basi excepta) nigris. Capite solo vel etiam pronoto nonnunquam viridi-aeneo induto. Pronoti maculis glabris quinque (et capitis lineolis duabus, cum

adsunt) viridi-lutcis. Plaga magna nebulosa in parte apicali scutelli, corii limbo apicali, tibiarum posteriorum parte minus quam dimidia apicali, tarsis omnibus, spiraculis segmentisque genitalibus dilute piceis. Membrana septem-venosa, piceo-nigra; limbis basali (hoc late), exteriore et apicali hyalinis vel subhyalinis.

Var.: Specimina e Borneo reportata tibiis omnibus apicem versus, tarsis, rostro et nonnunquam etiam pronoti limbo laterali valde dilute picescentibus differunt.

♂: Segmento genitali convexiusculo ante apicem medio depresso; margine apicali medio inciso.

Long. corp. 5—5½ mm; lat. hum. 3¾—4½ mm.

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea Borneo (Mons Kina Balu!), Banguey (!)].

Antestia Ellenriederi n. spec

Pentatoma cruciata? Fab. Ellenr. Nat. Tijdsch. Ned.-Ind. 24 p. 154 (1862).

Species adhuc cum *A. anchora* Thunb. confusa, cum qua magnitudine, punctura picturaque ventris fere omnino congruit. Haud difficulter distinguitur his notis:

Corpore minus lato minusque convexo; colore principali laete rubro (nec aurantiaco-luteo). Corio trimaculato; macula anteriore reliquis haud maiore, multo longiore quam lata, oblique antrorsum producta et antice valde acuminata, a margine costali semper valde distante. Macula posteriore interiore angulum interiorem corii (nisi in varietate β nigricanti) haud attingente. Macula posteriore exteriore corii antrorsum in vittam marginalem maximam partem areae costalis occupantem producta. Membranae limbo haud, nisi obsoletissime atque angustissime, dilutescenti (nec late albo-hyalino). Tylo vel toto nigro, vel linea rubra mediana notato; macula frontis elongato-quadriformi, lineam luteam vel sanguineam includente. Maculis pronoti seriem posteriorem efficientibus plerumque quatuor, raro sex; exterioribus in hoc casu

interioribus valde approximatis[1]). Angulis basalibus segmentorum ventralium maculis (nisi minutis atque obsoletissimis) haud notatis. Femoribus pictura nigra destitutis cum tibiis lutescentibus, geniculis apiceque tibiarum dilute rufescentibus, vel pedibus totis rufescentibus. Antennis quam in *A. anchora* distincte gracilioribus.

Callo antico pronoti eiusque disco et scutello inter maculas nigras eburneis. Pronoti linea mediana (pone cicatrices in maculam dilatata) scutellique macula media laete rubris.

Var. α. Corpore toto superiore (picturis typicis nigris exceptis) dilute rubro.

Var. β. Pictura nigra corporis superioris valde extensa corporeque superne viso magis nigro quam rubro vel eburneo, praesertim capite hemelytrisque fere totis nigris.

Long. corp. $10-10^3/_4$ mm; lat. hum. $5^3/_4-6^1/_5$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Praeterea: Java occid. (Mons Gede) et orient. (Montes Tengger; hic var. *β*); Borneo (var. *α*!) (Brunei, coll. Horvath, Mons Kina Balu).[2])

* **Antestia plebeia** Voll.? var.

Cum *A. cruciata* Fab., cuius specimina sundana nunquam vidi, structura dimensionibusque corporis macularumque situ congruens, differt scutelli apice paulo gracilius acuminato, capite interoculari haud vel quam obsoletissime punctulato, maculis scutelli et pronoti (huius tantum sex exstant) laete viridibus (nec nigris) capiteque (tylo viridi excepto) immaculato. Pectore et

---

[1]) Has eàsdem maculas in unico tantum specimine *A. anchorae* invenio ibique angulum humeralem ipsum occupantes et a maculis interioribus valde distantes.

[2]) *A. anchora* Thunb. macula corii antica omnium maxima rotundata vel subfasciiformi, marginem costalem semper attingente vel subattingente, macula corii postica exteriore subrotundata antrorsum in vittam marginalem nunquam producta insignis. Indiam continentalem inhabitat.

Vidi specimina reportata ex India septentr. (Sikkim, coll. Horvath), Birma (Carin Chebà, leg. L. Fea, mus. Hamburg.) et Perak (coll. Horvath). In Archipelago malesio haud videtur occurrere.

ventre dilute lutcis, latera versus viridescentibus, hoc serie utrimque submarginali macularum transversalium basin segmentorum tangentium nigrarum, postice viridi-limbatarum ornato.

Long. corp. $7^2/_3$ mm; lat. hum. $4^3/_4$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Insectum nitidulum atque elegantulum ab *A. cruciata* certe specifice separandum et haud scio an cum *A. plebeia* Voll., specie aenigmatica, ut eius varietas coniungendum. Unicum tantum specimen examinare potui.

Otantestia n. gen.

Corpore supra modice convexo. Capite supra glabro; marginibus anguste lineiformiter reflexis; tylo percurrente. Pronoti marginibus antico et lateralibus-anticis filiformiter calloso-reflexis, pone oculos distincte interruptis. Impressione lineari margines reflexos antero-laterales a disco pronoti separante antice serie punctorum notata. Scutello sublinguaeformi, apice lato, rotundato. Antennarum articulo basali capitis apicem haud attingente; articulo secundo quam primo longiore et quam tertio distincte breviore. Articulo primo rostri bucculas parum elevatas retrorsum vix superante; articulo secundo omnium longissimo, quam tertio tamen non multo longiore. Tibiis supra sulcatis. Mesosterno carinulam medianam parum elevatam exhibente. Ventre circa spiracula nigromaculato, basi inermi. Pro- et mesopleurorum margine postico lineam punctorum intramarginalem exhibente. Ostiolis parvis, sulco evaporativo brevi vel brevissimo, subito decurtato, apice libere subprominulo, in rugam omnino non exeunte. Area evaporativa minima, ruga obliqua extus terminata; toto apparatu evaporativo (sc. exteriore) subauriculato.

Differt hoc genus novum ab *Antestia* Stål praesertim structura apparatus evaporativi omnino alia; *Pentatoma pulchra* Dall. et *Antestia modificata* Dist. huc referendae.

* **Otantestia pulchra** Dall.

Differt a diagnosi auctoris macula discali scutelli linea angusta mediana in maculas duas subquadriformes divisa, membrana fere nigra, antennarum articulo secundo nigro (nec aurantiaco), tibiis omnibus supra subtusque nigro-lineatis longitudineque corporis minore (♀: 9 mm).

Soekaranda (m. Januario).[1])

Menida formosa Westw.

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea etiam Borneo (Mons Kina Balu!) et Banguey (!)].

* **Pygomenida varipennis** Westw.

Soekaranda (m. Januario).

* **Cuspicona virescens** Dall.

Cum speciminibus iavanis omnino congruit. Corpore supra saepe lutescenti; angulis segmentorum ventralium apice imo nigrescentibus. Segmentum maris genitale trisinuatum, latera versus rotundatum, sinu medio parvulo.

Long. corp. 9—10, lat. hum. $8^3/_4$—$9^1/_2$ mm.

Soekaranda (Januar 1894), Deli (W. Burchard lég. Coll. Hamburg.).

* **Rhynchocoris margininotatus** n. spec.

Capite latitudini frontis cum oculis fere aequilongo, ante oculos sinuato-angustato, apice corrotundato; tylo per totam longi-

[1]) Specimen aliud, quod vidi, a dom. ill. Horvath mihi benigne commissum et circa Bangkok a dom. Xantus captum differt magnitudine iterum minore (♂: 8 mm), supra fere omnino dilute rubrum, maculis pronoti minoribus, seriei posterioris interioribus subquadrantiformibus, capitis superioris basi inter oculos macula quadrangulari notata, vitta corii intus secundum suturam clavalem retrorsum extensa suturamque membranalem attingente et maculae apicalis corii angulum interiorem subtangente. Antennarum articulo secundo basique articuli tertii sordide aurantiacis; tibiis aurantiaco-luteis, unicoloribus.

A forma typica et varietate sumatrana specifice differre haud videtur.

tudinem subaequilato, iuga haud superante, basi cum adiacente parte iugorum transversaliter rugosulo, iugorum parte apicali laevi, intus punctata; fronte sublaevi, impunctata, medio obsolete rugulosa. Pronoto antehumerali cum capite distincte declivo; angulis humeralibus spinis subhorizontalibus recte extrorsum productis, acutissimis armatis; marginibus antero-lateralibus leviter sinuatis, obtusatis, angulo collari tuberculo minusculo atque obtusiusculo notatis; margine antico distincte calloso-elevato, postice linea impressa uniseriatim rude punctata terminato; pronoti margine postico late et sat profunde sinuato, angulis posticis obtusangulariter prominulis, apice imo subobtusatis, haud vel haud distincte lobuliformibus; marginibus postero-lateralibus regulariter sinuatis, margini postico cornuum prothoracis fere aequilongis. Pronoti cicatricibus, marginibus antero-lateralibus, apice imo spinarum humeralium margineque postico subangusto laevibus; pronoto reliquo cum scutello, clavo corioque sat rude denseque punctatis; huius macula longitudinali ante apicem rimulae intus posita impunctata. Scutelli marginibus lateralibus circa medium late apertangulariter sinuatis; marginibus partis postfrenalis distincte rectilinealiter convergentibus, apice corrotundatis; linea mediana huius partis vix perceptibili. Corii angulo externo acuto sexaginta vel septuaginta graduum. Membrana venas octo vel decem hic illic furcatas exhibente, apicem abdominis paullo superante. Antennarum articulo tertio secundo vix longiore, quarto tertio distincte longiore (fere = 3 : 2), quinto quarto paullulo breviore. Bucculis circa rostri basin angulariter elevatis, retrorsum paullatim decrescentibus, extus linea impressa punctata marginatis. Rostro apicem segmenti quarti ventris attingente vel subsuperante; articulis secundo et tertio fere aequilongis, hoc articulo quarto distincte longiore (3 : 2). Lamina pectorali alta, a basi ventris usque mox ante coxas anticas rectilineariter decendente, antice subperpendiculariter rotundato-truncata, marginem anticum prostethii vix attingente; hoc margine carinam fortem intramarginalem, medio interruptam exhibente; area angusta collari antecarinali haud vel obsoletissime

punctata. Prostethii et metastethii areis posticis dense et distincte, ventris lateribus sparsim et obsoletius punctatis. Sulco ostiolario in rugam longam acuminatam exeunte; area evaporativa rugulosa. Ventre medio longitudinaliter in formam carinae obtusissimae elevato, glaberrimo. Angulis apicalibus segmentorum abdominis parum prominentibus, haud nisi levissime dentato-productis; apicibus segmenti septimi (♂) distincte dentiformibus, angulum acutum fere quadraginta graduum exhibentibus, segmenti genitalis marginem posticum superantibus.

Nitidus, laete subolivaceo-viridis (hoc colore tamen saepe in subolivaceo-ferrugineum vel sordide luteo-ferrugineum perdito); scutelli apice, pronoti marginibus antero-lateralibus et antico corporeque toto inferiore dilutius viridulis. Jugis macula lineari marginali corii (plus quam quintam partem basalem areae marginalis cum adiacente area pleurali, inferiore fere tota occupante posticeque macula marginali minuscula nigra terminata) maculaque basali in connexivi segmento septimo posita, quae etiam in ventris marginem pertinet, laete aurantiacis vel subroseis. Linea submarginali capitis inferioris ante oculorum medium incipiente, tyli marginibus lateralibus anguste lineiformibus, cornuum thoracis apice lineisque marginalibus postica et antica (hac antice mox abbreviata) punctisque nonnullis plus minus confluentibus supra in illis cornubus positis, maculis minusculis apices segmentorum ventralium 3—6 occupantibus et in connexivi marginem anguste extensis, dentibus apicalibus segmenti septimi abdominalis supra subtusque, macula utrimque laterali segmenti genitalis maris (ex nebula punctulorum confluente et nonnunquam deficiente), antennarum articulis quatuor apicalibus totis aut fere totis (articulorum secundi tertiique bases nonnunquam brunnescentes), earundem articuli primi linea exteriore, unguiculorum apicibus rostrique apice nigris. Membrana nigro-fusca, aeneo-nitente, angulo interiore rufescente; alis subvitreis, apice fumigatis venisque obscurioribus. Abdominis dorso viridi, apicem versus fusco.

♂. Segmentum genitale postice medio leviter sinuatum, extus

utrimque leviter rotundato-truncatum, angulis exterioribus obsoletis subapertangularibus, marginibus lateralibus subrectis.

Long. corp. 12—12$^1/_2$, cum memb. 13—13$^1/_2$ mm; lat. hum. 9$^1/_2$—10 mm.

3 ♂♂. Soekaranda (Januar 1894).

Differt hic parvus *Rhynchocoris* a congenericis pronoti angulis posticis obtusangulariter productis nec lobuliformibus, articulis antennarum secundo et tertio subaequilongis angulisque apicalibus segmentorum abdominis leviter tantum prominulis, vix dentiformibus, quibus notis transitionem quandam facere videtur ad genus *Pugionen* Stål, a quo tamen distinguitur notis principalibus plurimis. A *Rhynch. taprobanensi* Bergr., cui similis videtur esse, distinguitur dorso abdominis maximam partem viridi (nec nigro-violaceo), segmento genitali maris subtus omnino non impresso, eiusdem margine apicali medio leviter nec profunde sinuato margineque capitis concolori nec nigro.

Priassus spiniger Hagl.

Spina ventrali cum adiacente parte ventris in hoc specimine brunnea.

Long. corp. 14, cum memb. 15 mm; lat. hum. 8$^2/_3$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

* **Amyntor pallidus** n. spec.

Caput supra planum, latitudini frontis cum oculis fere aequilongum, longitudini mediana pronoti distincte brevius, triangulare, iugis tylum multo superantibus et ante eum contiguis, apice subtiliter exciso-hiscescente; margine laterali utriusque iugi obsolete bisinuato (primum supra scrobes antennales, deinde mox ante apicem), inter illos sinus levissime rotundato-dilatato. Pronotum latitudine humerali multo brevius (2 : 5), marginibus antero-lateralibus distincte sinuatis, humeris sat prominentibus in formam anguli fere 45 graduum, apice ipso subobtusato; horum cornuum margine posteriore pronoti margine postero-laterali paullo breviore,

Dimidio anteriore pronoti supra duabus impressionibus late sulciformibus et longe transversaliter extensis, extus abbreviatis (altera inter vel paullulo ante humeros, altera mox pone marginem anticum) instructo; regione cicatricali inter illos sulcos transversaliter late calliformi-elevata. Scutello latitudine basali distincte longiore, apice postfrenali subgraciliter producto, marginibus fere rectis, convergentibus, apice corrotundato-obtuso. Abdominis marginibus hemelytra clausa utrimque modice tantum superantibus, angulis apicalibus segmentorum quam levissime prominentibus. Antennarum articulo secundo tertio breviore (2 : 3, vel fere 3 : 4), quarto tertioque subaequilongis, quinto quarto distincte longiore (5 : 4). Bucculis subpercurrentibus, leviter biarcuatis. Rostro inter coxas posticas extenso, articulo secundo tertio longiore. Pedibus subrobustis; tibiis supra planis, distinctissime marginatis; tarsorum articulo basali articulis apicalibus simul sumptis subaequilongo. Sulco ostiolorum ipso brevissimo, ruga obsoleta extrorsum continuato.

Subsordide ferruginescenti-luteus, hemelytrorum parte coriacea dilute rubescente; pronoti callo cicatrices ferente, marginibus lateralibus scutelli cum apice, tertia parte basali clavi coriique huiusque parte extra rimulam sita nec non femoribus tibiisque paullo dilutius lutescentibus. Ubique dense subtiliterque fusco-punctatus; depressio posterior pronoti inter humeros, vitta utrimque subobsoleta scutelli marginem lutescentem intus sequens margoque ventris extra spiracula punctis subtilissimis et densissimis fusco-nebulosa. Angulis imis humeralibus impunctatis, denticulis marginis pronoti, tibiarum apicibus tarsisque laete flavis. Antennis rufis; articulo basali toto, articulique secundi basi quintique apice (hoc obsoletius) flavescentibus. Coxis, sternis fasciolisque compluribus callosis abbreviatis regionis acetabulariae pectoris albo-luteis glabrisque. Abdomine medio longitrorsum parcius, femoribus tibiisque haud nisi obsoletissime fusco-punctatis. Membrana subsordide lutescente, venis suis sex vel octo et vittulis apicalibus quinque vel sex abbreviatis inter singulas venas positis

grisescentibus. Alis fuscescentibus, dorso abdominis, connexivo excepto, nigro-fusco, hoc colore in segmento septimo in luteo-fuscum transeunte.

Segmentum genitale maris minusculum, perpendiculare, utrimque prope medium transversaliter impressum; margine libero superiore segmenti distincte trisinuato, sinu medio magno profundissimoque.

♂. Long. corp. 11, cum memb. $11^1/_2$ mm; lat. hum. $7^3/_4$ mm.

♀. Long. corp. 13, cum memb. $13^1/_2$ mm; lat. hum. $8^1/_4$ mm.

1 ♂, 1 ♀. Sinabong.

Differe videtur hic primus Amyntor ex Archipelago malesio cognitus a congenericis indicis depressionibus transversis pronoti, angulo marginis lateralis iugorum omnino deleto nec non coloribus et magnitudine.

Subfam. Asopini.

Zicrona coerulea L.

Soekaranda (m. Januario); Sinabong; Bekantiang.

Cazira strumosa Stål.

Soekaranda (m. Januario).

Cazira chiroptera H.-S.

Soekaranda (m. Januario).

* **Platynopus melanoleucus** Westw.

Soekaranda (m. Januario), 1 ♀.

* **Canthecona iavana** Dall.

Soekaranda (m. Januario).

* **Canthecona rufescens** Voll.

Soekaranda (m. Januario).

Audinetia spinidens Fab.

Soekaranda (m. Januario); Liangagas.

Asopus malabaricus Fab.
cum var. *rubrocinctus* Bred.

Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Tessaratomini.

Mucanum patibulum Voll.

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea etiam Borneo (Kina Balu Mons!) et Malacca (Perak!)].

Pygoplatys Ralandi Ellenr.

Corpore superiore in duobus, quae vidi, speciminibus haud vel quam dilutissime rubro-signato. Processibus humeralibus nigro-punctatis. Margine exteriore segmentorum abdominalium haud vel quam levissime sinuato.

♂: Segmenti genitalis medio leviter et subapertangulariter exciso; angulis apicalibus segmenti septimi rectis, apice obtusatulis.

Long. corp. $17^1/_2$—$19^1/_2$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Pycanum rubens Fab.

cum var. *amethystinum* Web.

Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Dinidorini.

Cyclopelta obscura St. Farg. & Serv.

cum var. *trimaculata* Voll.

Soekaranda (m. Januario).

* **Aspongopus nigriventris** Westw. Voll.

Species variat antennarum articulo quinto nunc nigro, nunc flavo.

Forma capitis insignis species. Hoc ante oculos valde atque apertangulariter sinuato, ante sinus angusto (spatio interocellari cum ocellis ipsis vix latiore) et antrorsum levissime dilatatulo, apice sat breviter corrotundato vel fere subtruncato, medio leviter inciso.

Species *Asp. cuprino* Stål philippinensi affinissima. Differt ab hoc capite ante oculos profundius atque distinctius sinuato et

ante sinus iterum subdilatato, antennis sensim gracilioribus coloribusque semper multo dilutioribus.

* **Aspongopus fuscus** Westw.

Species variat antennarum articulo apicali nunc nigro, nunc flavo.

Colore principali cum praecedenti plerumque congruens, differt abdominis lateribus saepissime — at non semper![1]) — flavo-notatis, statura minore, praesertim autem forma capitis. Huius parte anteoculari breviter et distinctissime trapezoidali; marginibus ante oculos distincte sinuato-convergentibus; apice subtruncato-corrotundato.

Soekaranda (m. Januario).

[Praeterea etiam Malacca (Perak!), Nias (!), Borneo (!) et Palawan (!).

* **Aspongopus marginatus** Costa.

Soekaranda (m. Januario).

* **Megymenum brevicorne** Fab.

Soekaranda (m. Januario).

* **Megymenum basale** Walk.

Capite quam longitudine sua interoculari distinctissime longiore; iugis ante oculos substylatos inermibus apertangulariterque sinuatis, deinde subparallelis apice singillatim late rotundatis; capite medio inter iuga distinctissime inciso. Pronoti dente collari lato atque forti distincte acutangulari (circiter 75°). Humero dente minusculo recte extrorsum vergente abdominisque basin utrimque distinctissime superante armato. Marginibus antero-lateralibus circa medium in processum dentiformem longum graciliterque acuminatum, ipsum serratulum, antrorsum atque extrorsum directum apiceque suo latitudinem basalem ventris utrimque supe-

[1]) Specimen iavanicum limbo abdominali cum corpore concolori praeditum in coll. mea.

rantem vel subsuperantem armatis. Margine inter dentem humeralem et processum antehumeralem sat leniter, margine inter eundem processum et dentem collarem profunde (fere semiorbiculariter) sinuatis. Pronoto transversaliter subrugoso, antice in medio in tuberositatem valde convexam elevato. Scutello pone sinum retrorsum dilatatulo vel subaequilato, deinde subangulariter corrotundato. Angulis apicalibus segmentorum connexivalium dente longo et acutissimo, recto armatis; segmentis singulis circa medium etiam alio dente multo minore, tamen et hoc quoque plerumque distinctissimo atque acuto instructis; in femina etiam valvulis genitalibus apicalibus eiusmodi dentibus munitis. Membrana apicem abdominis haud omnino attingente. Antennis sublongiusculis; articulo secundo capitis latitudini cum singulo oculo aequilongo; articulo quarto quam tertio distincte breviore; hoc articulo et secundo distinctissime dilatatis.

Obscure cupreum; membrana dilute flava, hic illic nigromarmorata; his lituris nigris circa medium longitudinis membranae in fasciam nebulosam intus decurtatam coacervatis. Antennis nigris; apice articuli quarti dilute picescenti.

Long. corp. 17—18 mm; lat. ad apicem processuum $6^1/_2$—$7^1/_4$, lat. bas. abdom. 7—$7^1/_5$ mm.

Soekaranda (m. Januario).

Species quamvis capitis longitudine subgeneris *Anoplocephalae* Stål admonens tamen propter pronoti connexivique structuram subgeneri *Pseudarado* Burm. aptius adnumeranda est, differt tamen processibus antehumeralibus pronoti gracillime acutangulariterque productis. Primo vero iam intuitu ab hoc aliisque omnibus congenericis distinguitur dentibus longiusculis atque acutissimis marginis abdominalis. *M. basali* Walk. ex insula Borneo reportato hanc nostram speciem sumatranam non sine magna dubitatione attribuo cum diagnosis illius speciei, quam dedit auctor, notis vere specificis omnino inanis sit.

Megymenum cupreum Guér.

Soekaranda (m. Januario).

* **Byrsodepsus sundanus** n. spec.

Species cum *B. coriario* Stål ex India septentrionali (Sikkim) reportato plurimis notis congruit, at corporis dimensionibus multo minoribus, *iugis supra omnino planis* (nec convexiusculis, apicem versus planiusculis!), marginibus postero-lateralibus pronoti fere rectis, margine postico late sinuato, femoribus anticis et praesertim posticis subtus pone medium spinis quaternis longis (binis in latere anteriore, binis in posteriore positis), femoribus intermediis spinis trinis (singulis in latere anteriore, binis in posteriore) armatis, pronoto et scutelli basi linea mediana quamvis tenuissima destitutis, macululis tribus baseos scutelli (intermedia paulo distinctiore) apiceque scutelli lutescentibus (hoc punctis paucis fuscis notato), corpore inferiore maculis lutescentibus, quantum video, destituto, et totius corporis limbo regulariter atque aequilate materie quadam sordide cretacea cooperto; in connexivo macululae nonnullae rotundatae inveniuntur ex eadem materia concretae, incisuras occupantes. Quibus omnibus notis insectum a *B. coriario*, praesertim in tanta patriarum diversitate, specifice satis distinctum esse mihi quidem videtur.

Articulo tertio antennarum secundo fere duplo breviore late foliaceo-dilatato; articulo quarto quam tertio nonnihil longiore et, ut illo, sat longe piloso, ferruginescenti-flavo, basi nigro, apice infuscato. Corpus infra, ut in *Megymenis*, modice convexum. Margine apicali segmenti genitalis rotundato, integro.

Pronoto retrorsum in processum, qui scutelli magnam partem basalem tegit, dilatato genus inter vicina valde singulare.

Long. corp. 13 mm; lat. hum. 6, lat. max. abd. $6^1/_2$ mm.

1 ♂ Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Phylloccphalini.

Tetroda histeroides Fab.

Soekaranda (m. Januario).

Megarrhamphus rostratus Fab.

Soekaranda (m. Januario).

Subfam. Acanthosomini.

* **Microdeuterus Dohrni** n. spec.

Capite magno mox ante oculos sinuato-angustato, ante sinus marginibus subdivergentibus, margine antico leviter rotundato. Pronoto cum scutelli basi sat fortiter subgloboso-convexo, postice late sed profunde sinuato; marginibus antico, antero-lateralibus et postero-lateralibus (his obsoletius) calloso-elevatis; angulis posticis apertangularibus, apice rotundato-obtusatis. Scutello subtriangulari, latitudine basali paullo longiore, marginibus exterioribus circa frenorum apicem leviter sinuatis; parte postfrenali subrotundato-acuminata, carina mediana subobsoleta antice et postice decurtata instructa, apice ipso obtusiusculo. Corii sutura membranali recta, angulo apicali exteriore retrorsum leviter acutangulariter producto, extus levissime membranaceo-marginato. Membrana abdominis apicem superante, venis 7 vel 8 percurrentibus. Connexivi angulis apicalibus segmentorum tertii distincte, quarti, quinti et sexti vix prominulis; his apicibus omnibus duplicatis, margine externo imo connexivi longitrorsum sulcato. Antennarum articulo secundo primo paullo longiore tertio multo breviore (1 : 3), hoc articulo quarto distincte (3 : 2) et quarto iterum quinto (4 : 3) longioribus. Bucculis subsemiorbicularibus, valde elevatis, fere sub scrobibus antennalibus altissimis. Rostro segmenti ventralis quarti apicem subattingente. Lamina sternali marginem prostethii anticum attingente. Sulco ostiolorum modice longo, apice acuminato. Ventre per totam longitudinem distincte carinato, spina basali coxas intermedias attingente.

Lutescenti-viridis, subtus, pedibus laete viridibus exceptis, subvirescenti-luteus. Corio clavoque subdiaphanis, cum

membrana sordide lutescentibus. Punctulis sat remotis pronoti et scutelli, punctis clavi et corii (venas et maculam longitudinalem rimulam intus sequentem liberas relinquentibus), capitis margine imo subobsoleto, labri linea tenui mediana, pronoti linea impressa punctata marginem anticum sequente eiusdemque margine postico, scutelli apice et basi, hac maculas quatuor basales lutescentes includente et postice diffusa, corii maculis obsoletiusculis et subconfluentibus (una in disco ante apicem rimulae, alia in angulo apicali exteriore, tertia in angulo interiore positis), membranae margine interiore maculaque marginis exterioris circa medium, maiore parte apicali segmentorum connexivalium angulisque apicalibus segmenti septimi ventralis piceo-brunneis aut fuscis. Ventre hic illic ferrugineo-adsperso, incisuris omnibus (medio interruptis) metastethiique sulco ostiolario ferrugineis; callis duplicatis postspiracularibus segmentorum ventris orbicularibus, eburneis. Dorso abdominis aurantiaco-rubro, violaceo-micante, in segmento septimo in purpureo-rubrum transeunte. Antennarum articulis tribus apicalibus tarsorumque articulis apicem versus sordide brunnescentibus.

♀. Segmento ventris septimo apice profunde subtrapezoideo-sinuato (vel potius trisinuato, sinu medio longe maximo, lateralibus obsoletis), angulis apicalibus sat acute prominentibus, angulum fere triginta graduum efficientibus, apicibus acutis. Segmentorum genitalium margo posticus subtruncatus, medio leviter lateque sinuatus, nigro-ciliatus.

Long. corp. $10^3/_4$, cum memb. $11^3/_4$ mm; lat. hum. 5 mm.

1 ♀ Soekaranda (Januar 1894).

A *Microd. aequali* Walk., e Borneo reportato, coloribus corporis et antennarum et membranae aliisque notis differre videtur.

Triclioscelis nov. gen. Dasypogoninorum (Diptera)

von

V. v. Röder in Hoym (Anhalt).

Triclioscelis a reliquis Dasypogoninorum generibus, quorum tibiae anticae calcare non armatae sunt, abdomine lato, convexo, facillime distinguitur. Facies lata non tuberculata; thorax gibbus. Pedes validi. Femoribus posterioribus crassissimis, tibiis posticis curvatis; tarsis posticis crassis. Pulvillis distinctis. Alae longae; cellulis posterioribus, prima quartaque ante marginem alae, clausis.

Professor Burmeister entdeckte diese neue Gattung in den La Plata-Staaten (Argentinische Republik) auf seinen Reisen daselbst in den Jahren 1857—1860. Er erwähnt dieselbe in Bd. II seiner Reise durch die La Plata-Staaten auf pag. 170. „Bei Tucuman fing ich eine neue mit Discocephala Macq. verwandte Gattung, welche sich durch enorm verdickte Hinterschenkel auszeichnet.“ Dieselbe Bemerkung über diese Art nach Burmeister's Angabe, befindet sich in dem Catalogo de los Dipteros hasta ahoro, descritos que se encuentran en las Republicas del Rio de la Plata por Enrique Lynch Arribálzaga sep. pag. 36. Was die Verwandtschaft mit *Holcocephala Jaen.* = *Discocephala Mcq.* anbelangt, so sind es die etwas vorgequollenen Augen und der buckelartige Rückenschild, welche ein wenig an diese Gattung erinnern, welches Burmeister wohl veranlaßt hat, dieselbe mit *Discocephala* verwandt zu halten. Es läßt sich die neue Gattung in keiner anderen Weise mit *Holcocephala* vergleichen, vielmehr schließt dieselbe sich in Flügelgeäder und Gestalt der Gattung „*Triclis Lw.*“ an. Ich nenne zu Ehren des Entdeckers derselben, Professor Burmeister, die erste Art:

1. **Triclioscelis Burmeisteri** nov. spec.

Atra; epistomate aurato pollinoso pilosoque. Articulis ambobus primis antennarum rufis. Articulus tertius deest. Proboscide

nigro-nitida, palpis rufis nigro-hirtis. Thorace nigro, marginibus thoracis, cinctis pilis auratis vestitis, pariter ac sutura pilis auratis vestitis et quam striga sursum in medio marginem anteriorem thoracis attingens. Scutello pilis auratis vestito. Abdomine rubido-aurato fulgido; pedibus rufis; femoribus posterioribus crassissimis, subtus spinosis; tibiis curvatis; tarsis crassis. Alis infumatis, cellulis posterioribus, prima, quarta analique clausis; halteribus flavis. Long. 10 mm. ♀. Habitat Tucúman, Prov. Tucúman. Argentinien (Süd-Amerika). Von Burmeister dort gesammelt. In der Sammlung des Zoologischen Museums der Universität in Halle a. d. Saale.

Die Art hat viel Aehnlichkeit mit einer Triclis, deshalb ist der Gattungsname gewählt worden.

Augen etwas vorgequollen; das Untergesicht ohne vorspringenden Höcker. Dieses goldgelb bestäubt und fein behaart, welche Behaarung am Mundrand länger wird, wo sich einige längere, dunklere und hellere Haare darunter befinden. Rüssel glänzend schwarz; Taster roth, schwarz behaart. Der buckelartige Rückenschild hat eine schwarze Grundfarbe. Die Ränder desselben sind ringsherum mit goldgelben Haaren bekleidet, welche über die Quernaht sich hinziehend, von dort aus in der Mitte nach dem Vorderrand des Thorax einen ebenfalls goldgelben Streifen senden. Schildchen mit goldgelben Haaren bedeckt. Die Brustseiten sind röthlichbraun und oberhalb goldgelb behaart. Hinterleib röthlich goldgelb glänzend, besonders von der Seite gesehen. Beine röthlich. Die Hinterschenkel sehr stark verdickt, unterhalb mit einigen Dornen besetzt. Es befindet sich eine feine goldgelbe, am Anfang und unterhalb weißliche Behaarung darauf; an der Außenseite gegen das Ende derselben eine dunkle Strieme; Hinterschienen gebogen, dunkel gefärbt mit silberweiß schimmernder Behaarung; Hintertarsen verdickt, oberhalb dunkel, unterhalb röthlich behaart. Flügel rauchgrau. Die erste und vierte Hinterrandzelle nebst der Analzelle vor dem Flügelrand geschlossen. Schwinger gelblich.

Ich verdanke diese Art der Güte des Herrn Professor Dr. Taschenberg, welcher mir dieses Exemplar aus der Zoologischen Sammlung der Universität in Halle a. d. Saale zur Ansicht sandte, zum Vergleich mit der zweiten Art. Ich habe dieses gleich benutzt, um diese noch unbeschriebene Art zu beschreiben, indem ich Herrn Professor Dr. Taschenberg meinen besten Dank dafür ausspreche.

2. **Triclioscelis femorata** n. spec.

Atra; epistomate aurato pollinoso pilosoque; ore pilis albis setisque aliquot nigris vestito. Articulis ambobus primis antennarum rufis. Articulus tertius deest. Rostro nigro nitido; palpis? Thorace nigro, margine ejusdem pilis auratis vestito et eisdem pilis versus marginem anteriorem thoracis cum apice figuram „V" formantibus, connexo per suturam cum margine laterali thoracis. Pectore piceo, superne pilis auratis vestito. Scutello pilis auratis vestito. Abdomine lato, convexo, eleganter striato, atro; angulis posticis segmentorum abdominis, maculis trigonis pallide inauratis fulgidis. Margine posteriore quinti segmenti, pallide inaurato; segmento sexto, argenteo hirsuto micante. Pedibus anterioribus ferrugineis; pedibus posterioribus piceis, femoribus crassissimis, spinis aliquot subtus munitis; tibiis posterioribus curvatis; tarsis crassis, rubicundis. Alis dilute infuscatis. Cellulis posterioribus, prima, quarta analisque, clausis; halteribus flavis. ♀ Long. 12 mm. Habitat Prov. Santa Fé, Argentinien, Süd-Amerika (in meiner Sammlung).

Schwarz; Untergesicht goldgelb bestäubt und fein behaart. Am Mundrand weißbehaart, mit einigen stärkeren schwarzen Haaren vermischt. Die beiden ersten Fühlerglieder roth; das dritte fehlt. Rüssel glänzend schwarz. Taster? Thorax schwarz, der Rand desselben mit goldgelben Haaren eingefaßt, von welchen in der Mitte des Vorderrandes eine Figur von der Form eines „V" mit der Spitze gegen den Vorderrand des Thorax gerichtet, bis zur Quernaht geht, um dort auf derselben zu beiden

Seiten den Seitenrand des Thorax zu erreichen. Brustseiten bräunlich schwarz, oberhalb mit goldgelben Haaren bekleidet. Schildchen goldgelb behaart. Hinterleib breit, gewölbt, fein gestichelt, schwarz gefärbt. In den hinteren Ecken der einzelnen Segmente befinden sich blaß goldgelb glänzende dreieckige Flecke. Der hintere Rand des fünften Segments ist feinhaarig blaß goldgelb glänzend. Das sechste Segment ist silberweiß schimmernd, behaart. Die vorderen Beine sind rostfarben, die hinteren bräunlich-schwarz. Die Hinterschenkel sehr stark verdickt, unterhalb mit einigen Dornen; die Hinterschienen gekrümmt, weißlich fein behaart. Tarsen verdickt. Flügel verwaschen bräunlich tingirt. Die erste und vierte Hinterrandzelle, wie die Analzelle sind vor dem Flügelrand geschlossen. Schwinger gelblich.

Die Stellung der neuen Gattung *Triclioscelis* zu den anderen *Dasypogoninen*, welche keinen nagelartigen Fortsatz (Enddorn) an den Vorderschienen haben, ist nach der allgemeinen Uebersicht, welche Schiner und andere Autoren aufgestellt haben, mit Berücksichtigung, daß die Pulvillen (Haftläppchen) deutlich an den Beinen vorhanden sind, in die Nähe von *Triclis* Loew zu bringen. Das Flügelgeäder hat große Aehnlichkeit mit dem von dieser Gattung, aber durch die sehr stark verdickten und unten gedornten Hinterschenkel, die gebogenen Hinterschienen, hat *Triclioscelis* eine Ursache als neue Gattung gegenüber von *Triclis*, welche unverdickte Hinterschenkel hat, aufgestellt zu werden. Es ist bis jetzt unter den *Dasypogoninen* keine Gattung bekannt, welche sich durch solche enorm verdickten Hinterschenkel auszeichnet.

Die Melolonthiden Ceylon's

unter besonderer Berücksichtigung der von Herrn **Dr. Horn** gesammelten Arten.

Von **E. Brenske.**

Herr Dr. med. W. Horn, der geschätzte Bearbeiter der Cicindeliden, hat die während eines längeren Aufenthaltes auf Ceylon im Jahre 1899 gemachte Ausbeute an Melolonthiden freundlichst mir zur Bearbeitung überlassen, wofür ich ihm meinen verbindlichsten Dank an dieser Stelle ausdrücke. Bei dieser Gelegenheit habe ich die sämmtlichen Melolonthiden-Arten dieser Insel, soweit es erforderlich schien, einer Ueberarbeitung unterzogen, sodass die vorliegende Arbeit einen Ueberblick über den heutigen Stand der Kenntniss jener Arten gewährt.

Die Anzahl der bisher von Ceylon bekannten Melolonthiden beträgt 44; sie sind durch die vorliegende Ausbeute des Herrn Dr. Horn um 4 Arten und mehrere Varietäten vermehrt worden, was bei dem Vorkommen einer verhältnißmäßig geringen Zahl von Gattungen, sehr erwähnenswerth ist. Ueberblicken wir die Gesammtheit dieser, so erscheint es zunächst auffallend, dass die kosmopolitische Gattung Hoplia auf Ceylon gänzlich fehlt und andererseits: daß unter allen nur zwei endemische Gattungen vorhanden sind. Von den sechs großen Gruppen der Melolonthiden im engeren Sinne, sind überhaupt nur die Diplotaxiden, Schizonychiden, Leucopholiden und Rhizotrogiden repräsentirt, während sonderbarer Weise die Polyphylliden, zu denen die typischen Repräsentanten der ganzen Familie zählen und welche doch in der orientalischen Region noch gut vertreten sind, ebenso wie die schwächer verbreiteten Leptopodiden, hier garnicht vorkommen.

Die 14 Gattungen der Insel sind folgende:

Serica, Autoserica, Neoserica, Periserica, Selaserica; Apogonia; Schizonycha; Leucopholis, Eucirrus, Lepidiota, Stephanopholis, Phila; Holotrichia und *Microtrichia* (n. g.).

Von diesen sind 5 Gattungen (*Serica, Autoserica, Neoserica, Apogonia* und *Schizonycha*) auch auf dem Festlande Asiens und in Afrika verbreitet; 2 Gattungen sind endemisch (*Periserica* und *Selaserica*). *Leucopholis* und *Lepidiota*, welche auf unserer Insel schwach vertreten sind, haben zahlreiche Arten im malayischen Archipel. Von der merkwürdigen Gattung *Eucirrus* kommt eine zweite Art auf Borneo vor. In der Gattung *Stephanopholis* findet sich ein Berührungspunkt mit den Philippinen, in der Gattung *Phila* ein solcher mit Amboina und Neu-Guinea. Die asiatische, sehr artenreiche Gattung *Holotrichia* ist gut vertreten und von der hier neu aufgestellten Gattung *Microtrichia* kommen Vertreter auch auf den Andamanen (*andamana* Brsk.), auf Malacca (*Sharpi* Brsk.) und auf Borneo (*deplanata* Brsk.), in Pondichery (*Karschi* Brsk.) und Srinagar (*problematica* Brsk.) vor.

Systematische Uebersicht der Melolonthiden-Gattungen Ceylons.

A. Mit großen langen Hinterhüften ..... **Sericinae.**
mit 5 Gattungen*)

B. Hinterhüften nicht verlängert ..... **Melolonthinae.**

1// Mit Hautsaum am Vorderrande des Halsschildes, die Krallen sind an der Spitze gespalten:

2// Stirnnaht vertieft, ohne erhabenen Querkiel, Beine und Fühler klein, Oberlippe schwach gebogen (*Diplotaxidae*) ..... **Apogonia** Kirby.

2/ Stirnnaht mit erhabenem Querkiel, Beine schlank, Fühler groß, Oberlippe stark gebogen (*Schizonychidae*) ..... **Schizonycha** Bl.

*) Die Gattungen sind in der Berliner E. Z. 1898 zusammengestellt.

1, Ohne Hautsaum am Vorderrande des Halsschildes, daselbst mit kurzen, feinen, dichten Härchen

3,, Die Episternen der Hinterbrust sind breit, Körper mit Schuppen (*Leucopholidae*):

4,, Mit kräftigem Brustfortsatz zwischen den Mittelhüften . . . . . *Leucopholis* Bl.

4, Ohne Brustfortsatz oder als kleiner, nicht vortretender Knopf:

5,, Mit sehr langen Maxillartastern, zerstreut schuppig; 50 mill. lange Art . . . . . *Eucirrus* Melly.

5, Mit nicht verlängerten Maxillartastern:

6,, Der Fächer ist in beiden Geschlechtern 3gliedrig:

7,, Flügeldecken ohne Rippen, mit starkem Endbuckel . . . . . *Lepidiota* Hope

7, Flügeldecken mit starken Rippen ohne Endbuckel (Stettiner E. Z. 1896, p. 180) . . . . . *Stephanopholis* Brsk.

6, Der Fächer beim ♂ 5gliedrig, beim ♀ 4gliedrig (Stettiner E. Z. 1897, p. 110) . . . . . *Phila* Brsk.

3, Die Episternen der Hinterbrust sind schmal, Körper ohne Schuppen: (*Rhizotrogidae*)

8,, Brust lang behaart, Leib glänzend, Halsschild punktirt, ohne erhabene Runzeln . . . . . *Holotrichia* Hope

8, Brust kurz behaart, Unterseite dicht bereift, nur auf der Mitte öfter ein schmaler glänzender Streif, Halsschild dicht netzförmig (reticulatus)-punctirt . . . . . *Microtrichia* n. g.

Die Verbreitung der Arten ist demgegenüber eine recht begrenzte; dieselben sind, mit drei Ausnahmen (*Apogonia* 2 Arten und *Holotrichia serrata*) alle endemisch; die 3 Ausnahmen kommen auch im Süden des Continents vor. Die Vertheilung der Arten auf die einzelnen Gattungen ist aus nachfolgender Uebersicht aller von Ceylon bekannten Arten zu ersehen, wobei auch die n. sp. mit eingefügt sind. Es enthält die Gattung:

Serica *)	5	Arten
Autoserica	10	„
hierbei *A. weligamana* n. sp.		
Neoserica	2	„
Selaserica nitida Brsk.	1	„
Periserica picta Brsk.	1	„
Apogonia **)	11	„
hinzutreten: *A. comosa ludificans* nov. var.		
A. rauca unistriata nov. var.		
Schizonycha singhalensis n. sp.	1	„
Leucopholis ***)	2	„
pinguis Burm. IV. 2, p. 301		
var. rubiginosa Walker. Ann. nat. hist. 3. Serie III. 1859, p. 54		
Horni n. sp.		
	33	Arten

*) Die Sericiden sind von mir in der Berliner Ent. Z. 1898 im Zusammenhange bearbeitet worden, daher ich hier auf die Einzelheiten nicht noch einmal eingehe.

**) Kolbe hat in den Entomolog. Nachrichten 1899 die Arten im Zusammenhange aufgeführt, daher ich sie hier nicht namentlich anführe. Drei von diesen Arten: *rauca* Fab. (von Kolbe übersehen), *uniformis* Bl. und *comosa* Karsch kommen auch auf dem Festlande vor; *lurida* Karsch bildet einen eigenen Typus in der Gattung; *aequabilis* gehört zur Untergattung *Catagonia* Kolbe, welche durch eine Art auch in Afrika (Dar Sennaar) vertreten ist.

***) Im Münchener Catalog Tom. IV, p. 1164 wird noch die *L. irrorata* Chev. als auf Ceylon vorkommend aufgeführt; dies ist ein Irrthum, da Chevrolat die Art nach Exemplaren von den Philippinen beschrieben hat, wo sie auch ausschließlich vorkommt.

33 Arten

Eucirrus ****) ..... 1 „

Mellyi Melly. Burm. IV. 2, p. 293

Lepidiota ..... 1 „

ferruginosa Walker. Ann. nat. hist. 1859, p. 54

Stephanopholis ..... 1 „

singhalensis Brsk. Stettiner E. Z. 1896, p. 181

Phila *****) ..... 1 „

maculosa Brsk. Stettin. E. Z. 1896, p. 201

Holotrichia ..... 7 „

serrata Fab. Burm. IV. 2, p. 310

insularis Brsk. Mémoire II. 1894, p. 67

remorata Brsk. Mémoire II. 1894, p. 66

Reynaudi Bl. Catalog 1850, p. 139

inducta Walker. Brsk. Berlin. E. Z. 1892, p. 189

setosa Walker. Brsk. Berlin. E. Z. 1892, p. 186

rufoflava Brsk. Mémoire II 1894, p. 63

Microtrichia n. g. ..... 4 „

puttalama n. sp.

parva Brsk. Berliner E. Z. 1892, p. 180

eurystoma Burm. IV. 2, p. 353

var. exacta Walker. Brsk. Berliner E. Z. 1892, p. 176

singhalensis Brsk. Berliner E. Z. 1892, p. 178

im Ganzen: 48 Arten.

****) Castelnau, hist. nat. II. 1840 p. 130 schreibt unrichtig „*Eucirrus*“ und Burmeister a. a. O. falsch „*Mellii*“.

*****) Die Art wurde als *Schönherria* beschrieben, sie gehört jedoch in die Gattung *Phila*, welche in der Stettiner Ent. Zeitung 1897, p. 110 von mir aufgestellt wurde.

Mit Bezugnahme auf die Vollständigkeit dieses Verzeichnisses muß hier noch folgendes hinzugefügt werden. Von den 25 Arten, welche Walker in „The Annals and Magazine of Natural History“ 1859 von Ceylon beschrieb, konnten bisher nur 7 Arten ganz oder annähernd gedeutet werden; sie sind in das vorstehende Verzeichniß aufgenommen. Der Rest von 18 Arten ist zum großen Theil unter Namen solcher Gattungen beschrieben wie: *Plectris*, *Sericesthis*, *Isonychus*, *Rhizotrogus* und *Melolontha*, welche auf Ceylon gar nicht vorkommen. Auch die *Serica variolosa* Motschulsky's konnte hier noch nicht berücksichtigt werden.

Beschreibung der neuen Arten und Bemerkungen zu bekannten, welche in der Ausbeute des Herrn Dr. Horn vorhanden waren.

Autoserica singhalensis Brsk.

Berliner E. Z. 1898, p. 274 (Separatum p. 164).

Die zahlreichen Exemplare stammen von Colombo, Trincomalee, Anuradhapura, Matala, Kandy und Nagumbo; sie sind von gewöhnlicher Größe und unterscheiden sich nicht von der Type. Wie bei dieser, ist auch hier bei allen die Stirn hinter der Naht glänzend, was als eine, noch nicht mitgetheilte, Eigenthümlichkeit der Art betrachtet werden kann.

Autoserica weligamana n. sp.

Von Weligama auf Ceylon. Länge 9, Breite 5,2 mill. ♀.

Zu den fein behaarten Arten dieser Gattung gehörend und der *A. fistulosa* m. ähnlich, von welcher sie sich dadurch unterscheidet, daß auf den Flügeldecken die Borstenpunkte weniger zahlreich und weniger grob sind, sodaß die Flügeldecken bei der neuen Art ein gleichmäßig ebenes Aussehen haben.

Eiförmig aber nicht schmal, gleichmäßig rothbraun, seidenschimmernd, auf der ganzen Oberfläche mit winzigen aber deutlichen Schuppenhärchen.

Der Kopf ist genau wie bei *fistulosa* gebildet, das Kopfschild ist seitlich gerundet mit breit gerundeten Vorderecken, etwas kräftiger gerandet, mit einer rundlichen Erhabenheit auf der Mitte, welche

auch jener Art nicht fehlt, dicht und fein punktirt, mit einer Reihe sich deutlich abhebender Borstenpunkte. Die Stirn ist breit und flach, die Härchen sind hier am undeutlichsten. Das Halsschild ist vorn in der Mitte kaum vorgezogen, der Seitenrand ist fast gerade, nach vorn ein wenig gebogen, mit etwas vortretenden Hinterecken, fein punktirt mit deutlicheren Härchen aber schwachen Randborsten. Das Schildchen ist groß, zugespitzt, in der Mitte der Basis punktfrei. Die Flügeldecken sind sehr fein punktirt, winzig behaart; auf den schwachen Rippen stehen die Punkte weniger dicht als in den Furchen, wo alternirend matte Borstenpunkte mit einem kurzen Börstchen stehen, die Seitenrandborsten stehen sehr dicht. Das Pygidium ist gewölbt, leicht zugespitzt, winzig behaart, an der Spitze mit einigen Börstchen. Der Bauch ist flach, die Segmente sind groß, dicht punktirt, mit deutlicher Borstenpunktreihe. Die Hinterschenkel sind wenig verbreitert, an der Spitze wenig verjüngt, sehr fein punktirt, mit winzigen Härchen und am hinteren Rande mit einer deutlichen aber sperrigen Borstenreihe. Die Hinterschienen sind lang und wenig verbreitert, aussen mit vier deutlichen Borstengruppen in gleichen Abständen, der Enddorn ist kaum kürzer, als das erste sehr lange Tarsenglied. Die Hinterhüften sind sehr groß, grob punktirt, mit winzigen Härchen und an der äusseren Seite mit Borsten. Auch die Brustmitte ist etwas flach gedrückt, mit spärlichen Börstchen. Die Brust ist zwischen den Mittehüften breit. Im Uebrigen wie bei *fistulosa*.

Trotz der großen Uebereinstimmung des Wortlautes beider Beschreibungen sind die Arten verschieden von einander.

Periserica picta Brsk.

Berliner E. Z. 1898, p. 284 (Separatum p. 174).

Eine in der Farbenzeichnung, besonders der der Flügeldecken, äusserst variable Art. Es liegen drei Exemplare von Nalanda vor, alle drei verschieden gezeichnet. Das eine ♂ ist ganz schwarz, nur das letzte Rückensegment und die Basis des Pygidiums sind

lehmgelb. Das zweite ♂ hat dieselbe dunkle Färbung, doch ist hier auf den Flügeldecken ein schmaler Wisch an der Basis und ein etwas längerer, von der Mitte zum Nahtwinkel verlaufender, röthlich gefärbt. Das dritte ♂ hat gelbrothe Flügeldecken, welche schwarzen Rand und Naht, sowie eine von seitlich vorn, nach hinten schräg zu den Nahtwinkeln gehende, dunkle, gebogene, etwas verwischte, bandförmige Makel haben; auch sind sämmtliche Beine und die Fühler rothbraun. Alle haben einen viergliedrigen Stiel und fünfblättrigen Fächer.

Apogonia comosa Karsch.

Berliner E. Z. 1882, p. 122.

Zahlreiche Exemplare von Colombo, Weligama, Negunda, Matala, Kandy und Puttalam in schwärzlicher, grünlicher, bräunlicher Färbung, die einzige Art von Ceylon, welche eine behaarte Oberfläche hat. Die Punktirung des Kopfes und des Halsschildes ist, mit ganz geringen Schwankungen bei allen Exemplaren die gleiche. Dagegen weicht ein Exemplar meiner Sammlung, welches ebenfalls von Ceylon (Donckier) stammt, derartig ab, daß ich es hier als eine neue Varietät der *comosa* erwähnen will:

var. ludificans nov. var. Länge 7, Breite 4 mill. Der Kopf ist viel feiner punktirt und weniger dicht. Das Halsschild ist ebenfalls viel weitläufiger punktirt, die Punkte sind feiner, die ganze Fläche ist daher glänzender, besonders tritt die buckelartige Erhabenheit an der Basis vor dem Schildchen, glänzend hervor; die Flügeldecken sind sperriger punktirt, aber ohne Unterschied in der Behaarung.

Ein Exemplar von Weligama zeigt dieselben Eigenthümlichkeiten, jedoch nicht ganz so auffallend ausgeprägt, besonders ist der Halsschildbuckel nicht so kräftig; die Behaarung der Flügeldecken ist bei diesem Stück auffallend länger. Länge 8, Breite 5 mill.

Apogonia rauca Fab.

var. unistriata nov. var. Länge 9,5, Breite 6 mill. Ein Exemplar von Puttalam, 1 Exemplar von Nalanda. Beide weichen

ein klein wenig in der Punktirung von *A. rauca* ab. Auf dem Halsschild sind die Punkte bei beiden Exemplaren etwas gröber und auf den Flügeldecken ist die zweite Rippe fast ganz verloschen, das Zähnchen an den Hinterschienen fehlt ganz, an den Mittelschienen ist es sehr schwach. Hierdurch unterscheidet sich diese Varietät auch von *A. inserta* Kolbe (Ent. Nachr. 1899, p. 201), welche ich nach Kenntniß der Type für eine Varietät der *A. rauca* halte, obgleich sie vom Autor mit *A. Blanchardi* Rits. verglichen wird. Nach Waterhouse kommt *A. rauca* auch auf Ceylon vor (Cistula Ent. II 1877, p. 224), was daraus hervorgeht, daß derselbe die als *Anomala punctatissima* von Walker (Ann. and Mag. Nat. Hist. III. 1859, p. 56) beschriebene Apogonia-Art Ceylons zu *A. rauca* als synonym stellt. Es bliebe hiernach noch zu erörtern, ob nicht *A. punctatissima* Walker mit einer der beiden genannten Varietäten *incerta* Kolbe und *unistriata m.* identisch ist, was ohne Kenntniß der Walker'schen Type nicht entschieden werden kann. Doch wird es wahrscheinlich der Fall sein. Denn die typischen *A. rauca* Fab. stammen von Coromandel und alle Exemplare Ceylons, die ich gesehen habe, waren dem Coromandel-Stück, welches ich besitze, nicht gleich, daher wird wahrscheinlich auch *A. punctatissima* nicht mit *rauca* identisch sein, sondern eine Varietät dieser Art.

Die Schizonycha-Arten

Asiens sind sehr wenig zahlreich und von Ceylon ist bis jetzt noch keine beschrieben worden. Was von asiatischen Arten bisher bekannt und beschrieben war, ist aus folgendem literarischen Nachweise zu ersehen:

ruficollis Fab. Spec. Ins. I, p. 39 (1781)	Coromandel
Mantissa Ins. p. 21, Nr. 30 (1787)	
Ent. syst. I. 2, p. 163, Nr. 37 (1792)	
Syst. Eleut. II, p. 169, Nr. 47 (1801)	
Olivier Ent. I. 5, p. 27, Tab. 9, f. 111 (1789)	Coromandel

Illiger II, p. 47, Nr. 26
Blanchard, Catalogue 1850, p. 151 Pondichery
Burmeister IV. 2, p. 271 Bengalen
♀ *oblonga* Brm., p. 271 Assam
Herbst Col. III. 79, 31
Schönherr Syn. Ins. I. 3, 173, 42

fuscescens Bl. Catalogue, p. 151 India septent
Burm. IV. 2, p. 271
Barlow, Indian Mus. Notes, Vol. IV. (1899) p. 253, Nr. 106

xanthodera Bl. Catalogue, p. 151. India septent
Burm. IV. 2, p. 271 (*xanthodera*)
Münch. Catalog, p. 1160 (*xanthodera*)

Hauseri Nonfried. Berliner E. Z. 1891, p. 226 Nagpore
leptorrhipis Brsk. i. l. Berl. E. Z. 1891, p. 227

obscurata Fairm. Ann. France 1878, p. 99 China centr.
tenebrosa Fairm. Ann. Belg. 1888, p. 108 Yunnan
mucorea Fairm. Ann. Belg. 1888, p. 108 Yunnan

Die 4 indischen Arten haben ein gemeinsames Merkmal: der kürzere der beiden Endsporen an den Hinterschienen des Männchens ist an der Spitze in einen kleinen Haken umgebogen, ein Merkmal, welches auch die von Ceylon bekannten Männchen haben. Es scheinen hier mehrere Arten vorzukommen, doch habe ich nach dem Material, welches mir vorliegt, zunächst nur eine Art mit Sicherheit feststellen können und hier beschrieben.

Schizonycha singhalensis n. sp.

Länge 14, Breite 7,5 mill. ♀.

Colombo, Matala, Dr. Horn, Type in m. S. — Süd-Ceylon, Fruhstorfer, Mai 1889.

Etwas breiter und kräftiger als *ruficollis* und *fuscescens*, in der Farbe, Punktirung und Behaarung sehr ähnlich, Halsschild und Seiten der Flügeldecken sperriger punctirt, letztes Segment des Abdomens sehr stark gewölbt.

Das Kopfschild ist flach aber gleichmäßig gerundet, vorn weder abgeplattet noch ausgerandet, rauh punktirt, an der Vorderseite des gleichmäßig erhabenen Querkieles glatt, die Stirn ist dichter und runzlig rauh punktirt, Kopfschild und Stirn sind von gleicher Länge. Das Halsschild ist nach vorn deutlich verjüngt, nach hinten etwas geschwungen mit leicht vortretenden Hinterecken, in den Vorderecken eingedrückt, hier und am Vorderrande entlang dichter und körnig punktirt, die Fläche mit groben, nierförmigen Punkten sperriger besetzt mit einem sehr feinen Börstchen in jedem Punkte; der Hinterrand ist seitlich stark gewulstet, glatt; der Seitenrand schwach gekerbt mit langen aber schwachen Borstenhaaren. Die Flügeldecken sind kräftig punktirt mit winzigen Härchen; die Punkte sind nicht nierenförmig, sondern rund, an den Seiten deutlich sperriger. Das Pygidium ist gerundet, gewölbt, matt punktirt, mit winzigen Härchen, die äußerste Spitze punktfrei, am Rande jederseits mit einem länglichen Eindruck. Der Bauch ist fein punktirt, dünn behaart, auf der Mitte glatt, das letzte Segment ist kräftig gewölbt, glatt, mit einem kurzen Haarschopf an der Spitze. Die Hinterhüften sind deutlich, weiß, anliegend behaart. Die Hinterschenkel sind glänzend glatt, nur an den Seiten punktirt. Die Hinterschienen sind schlank, an der Spitze deutlich breiter, die beiden Endsporen sind gebogen, länger als das sehr kurze erste Tarsenglied, an den gespaltenen Krallen ist das Krallenzähnchen kaum kräftiger als das Spitzenzähnchen. Die Brust ist kräftig punktirt, auf der Mitte glatt, dünn, kurz, weiß behaart. Der dreigliedrige Fächer ist sehr kurz; der dritte Zahn der Vorderschienen ist schwach.

Die zahlreichen vorliegenden Weibchen sind in den angeführten Merkmalen übereinstimmend und ihre Zugehörigkeit zu einer und derselben Art ist leicht zu erkennen. Anders verhält es sich dagegen mit den wenigen Männchen (2 Exemplare). Beide stammen nicht von derselben Lokalität und sind nicht mit den Weibchen zusammen erbeutet worden, sie machen einen vollständig anderen Eindruck. Besonders zeichnet sich das von

Anuradschapura stammende Exemplar durch seine Größe (15.5 mill.) aus, durch kleine Abweichungen in der Punktirung und durch die auf der Mitte dicht körnig punktirte Brust, welches als ein Geschlechtscharakter dieser Art aufzufassen ist Bei solchen, im Geschlechtscharakter verschiedenen Arten ist es sehr mißlich ihre Zugehörigkeit zu dieser oder jener Art auszusprechen, ganz besonders in einer Reihe so überaus ähnlicher Arten, bei denen es schwierig ist, auch nur ein unterscheidendes Merkmal herauszufinden. Ich habe mich daher auf die Beschreibung des Weibchens dieser Art beschränkt, ohne auf die beiden männlichen Exemplare Rücksicht zu nehmen.

Uebersicht der Leucopholis-Arten Ceylons.

Bisher war nur eine Art von Ceylon beschrieben: *L. pinguis* Burm. und alles was an Leucopholis-Arten seitdem von dort bekannt geworden, wurde mit diesem Namen bezeichnet. Es sind aber zwei einander ähnliche Arten und eine Varietät vorhanden, welche nachstehend beschrieben werden. Sie unterscheiden sich in folgender Weise von einander:

Flügeldecken ohne Rippen, ohne abgesetzte Naht, dicht beschuppt, zwischen den feinen Punkten ohne gröbere. Brust behaart, mit zahlreichen Schuppen dazwischen. Pygidium vor der Spitze etwas höckerig. Der nierenförmige Eindruck an der Basis der Unterlippe ist schwach . . . . . *pinguis* Burm.

Flügeldecken wie vorher, sehr dicht beschuppt, Brust wie vorher, Pygidium vor der Spitze beim ♂ schwach gehöckert. Der Eindruck an der Basis der Unterlippe ist kräftiger, das Schildchen ist deutlich heller beschuppt *var. rubiginosa* Walker.

Flügeldecken mit deutlichen feinen Rippen und abgesetzter Naht, zwischen den feinen Punkten gröbere, flache; Brust zwischen den Haaren spärlich beschuppt. Pygidium vor der Spitze höckerig. Der Eindruck auf der Unterlippe ist kräftig, in zwei tiefen Gruben jederseits endigend . *Horni* n. sp.

Leucopholis pinguis Burm.

♀. Länge 40, Breite 20 mill. — ♂. L. 35, B. 18 mill.

Burmeisters Type ist ein Weibchen, mit welcher ich mein Exemplar verglichen habe. Die Weibchen sind weiß oder grauweiß beschuppt mit gelbbräunlichem Rande der Flügeldecken und auch des Halsschildes, auch die Schuppen des Bauches sind auf der Mitte bräunlich. Die Männchen sind braun beschuppt und an den Seiten der Brust nur wenig heller. Burmeister nennt in seiner Beschreibung die Rippen der Flügeldecken „leicht erhöht, bei den stark bauchigen Individuen sehr wenig bemerkbar", während ich finde, daß man hier kaum noch von dem Vorhandensein von Rippen sprechen kann. Auch ist der Rand des Halsschildes nicht „grob gekerbt", wenigstens darf man darunter keine tiefe Kerbung verstehen, sondern nur eine weitläuftige.

Das Kopfschild ist deutlich gerandet, beim ♀ vorn kräftiger punktirt als hinten, mit lanzettförmigen Schuppen. Das Halsschild ist am Vorderrande nicht abgesetzt, bis hinter die Mitte stark verbreitert, dann gerade mit stumpfen Hinterecken, die aber nicht abgerundet sind, die Fläche ist dicht lanzettförmig beschuppt, beim ♂ sind die Schuppen und Punkte etwas feiner. Die Flügeldecken sind sehr fein punktirt und sehr dicht, daher die klein ovalen, zugespitzten Schuppen sich gegenseitig überall berühren, der Endbuckel ist weniger vorspringend beim ♀ als beim ♂. Das Pygidium ist breit, leicht verjüngt, dicht beschuppt, die Schuppen sind kleiner als auf den Flügeldecken, vor der Spitze ist dasselbe leicht gehöckert. Der Bauch ist dicht beschuppt, die Schuppen sind hier am größten, oval, auf der Mitte sperriger und etwas zugespitzt, auf dem letzten Ringe am dichtesten und an dessen Basis kleiner. Die Hinterhüften sind etwas dünner beschuppt, mit kurzen anliegenden Haaren dazwischen. Die Brust ist deutlicher abstehend behaart mit zahlreichen, länglich ovalen Schuppen, die besonders auf der halben Mitte sich verdichten, während die Mitte selbst fast ganz frei bleibt; der Fortsatz der Brust ist breit und kräftig, aber nicht die Mittelhüften überragend,

die Mittelbrust setzt unmittelbar senkrecht an; die Seitentheile und der untere Rand des Halsschildes sind mit übereinander gelagerten, schneeweißen Schuppen bedeckt. Die Schenkel sind sämmtlich, von der Borstenpunktreihe an nach innen, dicht mit bräunlichen Schuppen bekleidet, der übrige Theil derselben ist mit flachen, größeren Schuppen zerstreut bedeckt, zwischen denen auch nach der äußern Seite kräftige Borstenpunkte stehen. Die Vorderschienen sind dreizähnig, doch wird der dritte Zahn schwächer und verschwindet, besonders bei den Männchen, auch ganz. Die Krallen sind sehr kräftig mit großem Mittelzahn. Der dreigliedrige Fächer ist etwas eiförmig breit und flach, geschlechtlich wenig verschieden. Die Mitte der Unterlippe mit einer Gruppe kräftiger Borstenpunkte.

Leucopholis pinguis var. **rubiginosa.** –

Melolontha rubiginosa Walker.

Länge 33, Breite 18 mill.. ♂ in m. S.; ♀ im Museum für Naturkunde.

Die Männchen sind kürzer, breiter, oben kräftig rothbraun mit hellerem Schildchen, unten weiß, oben bräunlich, die Weibchen sind oben heller braun, mehr von der Farbe der männlichen *pinguis*; hierdurch und durch nachfolgende Merkmale unterscheidet sich die Varietät von der Stammform:

Die Flügeldecken sind noch dichter beschuppt, besonders bei den männlichen Exemplaren auffallend, hier ist auch der Höcker des Pygidiums sehr unbedeutend, fast fehlend, während er beim Weibchen vorhanden ist.

Die beiden Formen machen beim ersten Anblick, besonders wenn man die größeren hellen Weibchen der einen mit den röthlichen Männchen der anderen vergleicht, einen artlich verschiedenen Eindruck, der sich aber nicht aufrecht erhalten läßt, sodaß, wenn der Name nicht bereits vorhanden wäre, ich einen neuen nicht in Vorschlag bringen würde.

Die Diagnose Walkers lautet:

Ochraceo-rubiginosa, subtus testaceo-albida, scutello pallido, abdominis lateribus albis, elytris apicem versus subgibbosis.

Long. 15 lin. (33 mill.).

Die von demselben beschriebene, 9 Linien große *Melolontha pinguis* gehört nicht hierher.

Leucopholis horni n. sp.

♀. Länge 37, Breite 20 mill. — ♂. L. 28—30, B. 16 bis 17 mill. Von Paradna, Matala, Kandy.

Das männliche Exemplar, welches Herr Dr. Horn, dem ich diese Art widme, erbeutete, stammt von Puttalam; die anderen Exemplare in meiner Sammlung von H. Fruhstorfer erhalten.

Die Unterschiede zwischen dieser und der vorigen Art sind bereits oben hervorgehoben worden.

Der Rand des Kopfschildes ist vorn etwas deutlicher abgesetzt, die Punktirung ist dicht grob gerunzelt, die Schuppen sind haarförmiger, Halsschild und Flügeldecken sind weniger dicht beschuppt; auf dem Halsschild sind einzelne kleine punkt- und schuppenfreie Makeln, auf den Flügeldecken treten die Rippen deutlich hervor; zwischen diesen, besonders im ersten Intervall, befinden sich außer der feinen dichten Punktirung, deutlich grübchenartige Punkte. Die Unterseite ist weniger dicht beschuppt, zwischen den Schuppen der Seitentheile der Brust, befinden sich ebenfalls Haare, die Schuppenflecke der Schenkel sind weniger groß und kräftig. Die Vorderschienen sind zweizähnig, doch findet sich auch hier ein Ansatz zum dritten Zahn.

Lepidiota ferruginosa.

Melolontha ferruginosa Walker. Ann. and Mag. nat. hist. III, 1859, p. 54.

Ceylon, in meiner Sammlung, von Herrn Fruhstorfer erhalten.

Länge 27—30, Breite 15—16 mill. ♂ ♀.

Der *Lepidiota pruinosa* Burm. von den Philippinen und *munda Sharp* von Borneo*) sehr ähnlich; durch das an der Spitze schwach eingedrückte Pygidium am leichtesten zu unterscheiden.

Kirschbraun, matt, oben und unten dicht mit sehr feinen gelblich-weißen Schüppchen bekleidet, wodurch die Art zwar oben kein beschupptes Aussehen erhält, als vielmehr einen schwach seidenartigen Schimmer mit durchscheinender Grundfarbe; auf den Flügeldecken zerstreut einige größere Schuppen; die Brust ist behaart.

Das Kopfschild ist vorn leicht geschweift, bis zum Vorderrande grob und runzlig punktirt, die Schüppchen stehen hier sperrig und sind borstenähnlicher; die Stirnnaht ist gerade, nicht winklig gebogen. Die Stirn ist wenig gewölbt, gleichmäßig sperrig punktirt mit feinen, kleinen Schüppchen. Das kurze Halsschild ist nach vorn deutlich verjüngt, von der Mitte nach hinten kaum verbreitert, der Vorderrand ohne Randsaum, der Seitenrand leicht gekerbt, die Hinterecken leicht abgerundet und etwas vortretend, da der Hinterrand kräftiger geschwungen ist; die Fläche ist dicht und sehr fein beschuppt und fast gleichmäßig, doch machen sich auf der Mitte zwei rundliche Nebelflecke bemerkbar. Die Flügeldecken sind wenig gewölbt, nach hinten nicht schmaler, der Seitenrand ist gerade, die Endbuckel vorspringend, mit schwachem weißen Schopf; die Fläche ist fast gleichmäßig sehr fein beschuppt, mit wenigen leichten Runzeln und mit ebenso unbedeutenden schuppenfreien Flecken; doch ist auch hier eine doppelte Punktirung, bestehend aus kräftigeren und sehr feinen Punkten, vorhanden, aber dieselbe ist wegen der gleichmäßigen Beschuppung sehr wenig sichtbar; die Naht und zwei äußerst schwache Rippen sind von den kräftigeren Punkten eingefaßt; hier befinden sich auch die größeren, weißen Schuppen, welche

*) Vergleiche Mémoire de Belgique II, p. 32, No. 9853 und 9854, sowie p. 85.

den anderen Arten dieser Gruppe fehlen. Das Pygidium ist groß, wenig verjüngt, fein und wenig dicht schuppenhaarig, an der Spitze auf der Fläche mit einem leichten, punktfreieren Eindruck, und am Rande mit leichter Einbuchtung. Der Bauch ist dicht und fein beschuppt, die Grundfarbe ist sichtbar, die Borstenpunkte heben sich als schuppenfreie Flecke ab, auf dem vorletzten Segment zahlreicher. Die Hinterschenkel sind etwas kräftiger aber sperriger beschuppt, außer der einfachen Borstenreihe noch mit zerstreuten feinen Härchen bekleidet. Die Hinterschienen sind schlank mit einer schwachen Borstengruppe am äußeren Rande; das erste Tarsenglied ist kaum länger als das zweite, der größere Endsporn ist wenig kürzer als beide zusammen. Die Brust ist dicht und lang behaart, an den Seiten mit einzelnen feinen Schuppen dazwischen; die Hinterbrust ist zwischen den Mittelhüften sehr schmal und schließt sich ohne Fortsatz an die Mittelbrust. Die Vorderschienen sind zweizähnig. Der in der Mitte stehende Krallenzahn ist kräftig, die Basis stark verdickt. Die breite Unterlippe hat einige Punkte auf der Mitte, der Bart ist schwächer als bei *pruinosa*.

Die Geschlechter sind wenig verschieden: der Fächer des Männchen ist sehr kurz, kaum länger als der weibliche; die Spitze der Hinterschienen ist beim Weibchen etwas erweitert und der Endsporn ist etwas verbreitert, die Hintertarsen sind gedrungener.

Ich beziehe diese Art auf *Melolontha ferruginosa* Walker und habe daher den Namen beibehalten. Im Münchener Catalog IV, p. 1182, ist die Art fälschlich als *ferruginea* bezeichnet. Im Berliner Museum befinden sich 4 Exemplare (Nietner) dieser Art unter dem Namen *putrida*.

Die Diagnose Walkers lautet: Ferrugineo picea, pallido tomentosa, subtus cano pilosa, antennarum laminis rufescentibus, elytris apicem versus subgibbosis. Long. 13 lin. (29 mill.).

Uebersicht der Holotrichia-Arten Ceylons.

1,, Fläche des Halsschildes und der Flügeldecken ohne Haare.

2'' Flügeldecken mit mehreren flachen Rippen.

3'' Oberfläche matt, gleichmäßig punktirt.

4''' Kopfschild vorn deulich eingeschnitten, Halsschild an den Seiten kräftig gesägt, Zähne spitz, lang 25, breit 13 mill. .. *serrata* Fab.

4'' Kopfschild vorn leicht gebuchtet, Halsschild an den Seiten fein gekerbt, nicht spitz; lang 19, breit 10 mill..... *insularis* Brsk.

4' Kopfschild vorn gerundet, Halsschildseiten wie bei voriger Art; lang 19, breit 10 mill. *remorata* Brsk.

3' Oberfläche glänzend, an der Spitze der Flügeldecken grob runzlig punktirt; lang 20, breit 10 mill..... .... *Reynaudi* Bl.

2' Flügeldecken mit einer flachen Rippe, Oberfläche matt; lang 14, breit 7 mill. *inducta* Walk.

1' Fläche des Halsschildes und der Flügeldecken zerstreut mit langen Haaren bekleidet.

5'' Halsschild zerstreut grubig punktirt, ohne feinere Punkte dazwischen, alle Punkte mit Haaren; Hinterschenkel mit langen Haaren auf der Fläche; lang 21, breit 12 mill. ..... *setosa* Walker.

5' Halsschild am Vorderrande sehr dicht punktirt, die Punkte weniger grob, nicht alle haartragend, Hinterschenkel mit kurzen Borsten; lang 19, breit 9 mill. *rufoflava* Brsk.

Holotrichia serrata Fab.

Spec. Ins. I. p. 35.

2 Exemplare von Colombo, eins von Kandy. Die Art kann in der Größe sehr variiren, aber sie ist auch in der Punktirung des Kopfes und Halsschildes etwas verschieden, wie ich dies bereits hervorgehoben habe (Mémoire II, p. 18).

Die Art wurde von Fabricius nach Exemplaren von der Coromandel-Küste beschrieben und mithin haben die vorliegenden Exemplare von Ceylon im Verhältniß zu denen anderer Lokalitäten, die nächste Berechtigung dazu, den typischen gleich erachtet zu werden.

Durch die Größe (21—30 mill.), die bereifte Oberfläche und die stark gesägten Halsschildseiten, unterscheidet sie sich leicht von allen den indischen Arten, deren Stirn ebenfalls keinen Querkiel trägt. Aber die Arten von Ceylon unterscheiden sich von denen, welche bei Calcutta und Maldah vorkommen, noch durch folgende Punkte. Die Ceylon-Exemplare haben auf dem Kopfschild auch vor der Naht eine glatte, punktfreie Fläche; die Punkte des Halsschildes sind am Vorderrande etwas kräftiger und neben dem glatten Mittelfleck etwas gedrängter; das Pygidium ist etwas weniger in die Breite gezogen; bei den Calcutta-Exemplaren ist die Punktirung des Kopfschildes bis zur Naht gleichmäßig dicht und kräftig; die Punkte auf dem Halsschild stehen etwas sperriger und das Pygidium ist sehr deutlich breiter als lang. Hiernach würden die Calcutta-Exemplare als eine Varietät der *serrata* zu betrachten sein.

Holotrichia insularis Brsk.

Mémoire II, 1894, p. 67.

1 ♂, 2 ♀ von Colombo; den typischen Stücken völlig gleich.

Holotrichia rufoflava Brsk.

Mémoire II, p. 63.

Von Paradna, Matala und Negombo. 1 ♀ von 22 mill. Länge; etwas größer als die bisher bekannt gewordenen Exemplare. Es

ist etwas stark angedunkelt, sodaß der sonst röthliche Torax schwarzbraun und die gelblichen Flügeldecken braun sind. Die Art ist an den hinten und vorn gleich stark eingezogenen Halsschildseiten, an der Punktirung der Halsschild-Oberfläche mit den groben Borstenpunkten zwischen den einfachen Punkten, sowie an den borstentragenden Punkten auf den Flügeldecken leicht zu erkennen. Eine ähnliche Art von Ceylon, giebt es nicht.

Uebersicht der Microtrichia-Arten Ceylons.

1″ Oben mit kurzen, glänzenden Härchen in den Punkten. Krallen kurz.

2″ Brust mit winzigen, kurzen Härchen, welche nicht länger sind als diejenigen der Oberfläche.

3″ Clypeus vorn sehr tief ausgebuchtet, Halsschild feiner runzig punktirt, lang 10, breit 5,5 mill. ..... *puttalama* n. sp.

3′ Clypeus tief ausgebuchtet, Halsschild gröber runzlig punktirt, lang 11, breit 6 mill. ..... *parva* Brsk.

2′ Brust mit Härchen, welche etwas länger sind als diejenigen der Oberfläche; Clypeus weniger tief ausgebuchtet; lang 15, breit 7 mill.. *eurystoma* Burm.
kleinere Exemplare derselben Art; lang 12, breit 7 mill. ..... *var. exacta* Walker

1′ Oben ohne Härchen in den Punkten, Brust ohne Haare, Krallen schlank; lang 16, breit 8 mill. ..... *singhalensis* Brsk.

Microtrichia puttalama n. sp.

Von Puttalam. Länge 10, Breite 5,5 mill. ♂. Unicum.

Zur Gruppe der *M. eurystoma* gehörend und durch die kleine Gestalt der *M. parva* m. (Berliner E. Z. 1892, p. 180) am ähnlichsten.

Das Kopfschild ist vorn sehr tief eingeschnitten, noch tiefer als bei der *parva*, die glatte Fläche des Einschnittes ist von oben deutlich zu sehen, sie erstreckt sich bis nahe zur Stirnnaht; die Punktirung der Stirn ist sehr dicht und gerunzelt. Das Halsschild ist wenig gewölbt, vorn deutlich gebuchtet, an den Seiten weniger vortretend, vor dem Hinterrande mit fein abgesetzter Linie, die Fläche ist sehr dicht und fein gerunzelt punktirt, viel dichter und feiner als bei *parva*. Die Flügeldecken sind flach, mit vier angedeuteten Rippen, von denen die neben dem Seitenrande die kräftigste ist; der Seitenrand ist ganz gerade, der Endbuckel quer leistenartig abgesetzt, dicht punktirt mit kurzen Börstchen in den Punkten. Das Pygidium ist flach, matt bereift, wie die ganze Unterseite. Der Bauch ist flach mit glänzenden Börstchen in den Punkten, das große vorletzte Segment seitlich eingedrückt, die Nähte auf der Mitte ganz verstrichen, ohne Längseindruck. Die Hinterschenkel und Schienen schmal, glänzend, dicht rauh punktirt, mit jenen feinen Börstchen besetzt. Auch die bereifte Brust hat nur die sehr kurzen Börstchen. Die Vorderschienen sind zweizähnig mit sehr großem Spitzenzahn. Der Fächer ist schlank, kürzer als der Stiel. Der umgeschlagene Rand des Halsschildes ist mit sehr feinen kurzen Härchen besetzt.

Microtrichia eurystoma Burm.

Handbuch IV. 2, p. 353.

1 Exemplar von Colombo.

Microtrichia singhalensis Brsk.

Berliner E. Z. 1892, p. 178.

1 Exemplar von Colombo.

Potsdam, den 28. August 1900.

Verzeichniss

der von Herrn Dr. W. Horn auf Ceylon gesammelten

Ruteliden.

Von

Dr. Fr. Ohaus.

1. **Anomala** *(Heteroplia) varians* Oliv. 1 ♂ von Anuradhapura, 6 ♀ von Nalanda, Puttalam und Negombo.
2. **A.** *(Heteroplia) ypsilon* Wiedem. 18 ♂ von Negombo, Puttalam, Nalanda, Laxapana, Hatton, Anuradhapura und Kandy; 1 ♀ von Matala.
3. **A.** *(Heteroplia) testacea* Blanch. 1 ♂ von Matala, 1 ♀ von Kandy.
4. **A.** *varicolor* Gyllenh. 4 ♂ und 4 ♀ von Colombo.
5. **A.** *(Euchlora) perplexa* Hope. 2 ♀ von Anuradhapura resp. Nalanda.
6. **Mimela** *Mac Leayana* Vigors. 2 ♀ von Matala resp. Kandy.
7. **M.** *xanthorhina* Hope. 1 ♂ von Laxapana.
8. **Popillia** *complanata* Newm. Von dieser in der Färbung sehr veränderlichen Art liegen 11 ♂ und 10 ♀ von Pentotta, Hatton und Laxapana vor, darunter die Varietäten *lateralis* Kr. (3), *semilimbata* m. (4), *humeralis* m. (3), *discalis* Walker (2), *microphthalmica* m. (1), *stolata* m. (1), *diffusa* m. (1), *apicalis* m. (2), *viridissima* m. (4).
9. **Adoretus** *pallens* Blanch. 1 ♂ von Negombo.
10. **A** *lasiopygus* Burm. 1 ♂ von Paradna.
11. **A.** *singhalensis* nov. spec. Nitidus, depressus, rufo-fuscus caput tarsique obscuriora, femora tibiaeque intus flava; caput, thorax et pedes pilis griseo-flavis erectis, elytra et abdomen pilis griseis brevioribus accumbentibus sat dense obtecta, elytra praeterea pilis griseo-flavis longioribus erectis in series quattuor aggregatis ornata. Caput cum clypeo dense et profunde, ad oculos solum confluenter punctatum, clypeus

parabolicus margine parum elevatus; thorax brevis et scutellum dense vix confluenter punctata; elytra costis quattuor (suturali inclusa) vix elevatis praedita, punctis costas delimitantibus in series ordinatis, punctis interstitialibus irregularibus; pygidium elytris obtectum confluenter punctatum et pilis brevibus griseis sicut in abdomine accumbentibus obtectum; hujus segmenta fusca, margine rufa disperse punctata; pedes pilis erectis longis flavidis obsita, tibiae anticae tridentatae, dente apicali sat longo recurvo; antennae rufae.

Long. 12, lat. hum. 5 mm. ♀. Kandy.

Nach der Burmeister'schen Eintheilung würde diese Art in die Nähe seines *A. caliginosus* gehören, dem sie in Größe, Färbung und in der graugelben Behaarung ziemlich gleicht; sie ist jedoch flacher und durch den Bau der Oberlippe von ihr zu unterscheiden. Bei der ***singhalensis*** ist die Oberlippe rothbraun, glänzend, weitläufig tief punktirt; aus jedem Punkt entspringt ein graugelbes Haar; neben dem Seitenrand verläuft jederseits vom Basalwinkel beginnend eine tiefe, scharfe Furche; die Parthie zwischen dieser und dem Seitenrand ist glänzend, schwarz, punktfrei, ebenso wie der gerade abgestutzte schnabelförmige Fortsatz, der Seitenrand regelmäßig tief crenulirt; das Kinn ist hell röthlichgelb und an seinem Vorderrand tief ausgebuchtet, sodaß zwischen Oberlippe und Kinn eine halbkreisförmige Vertiefung liegt. Bei *caliginosus* ist diese Vertiefung viel geringer, die Furche neben dem Seitenrand weniger deutlich, die Oberlippe dichter punktirt (bei frischen Stücken auch behaart) und mit einem scharf abgesetzten Längskiel von der Spitze des Schnabels bis zur Mitte der Basis versehen.

Mit Ausnahme der letzten sind alle von Dr. Horn auf Ceylon gesammelten Arten auch auf dem Festland Vorderindiens gefunden worden.

Aufzählung der bekannten Cethosia-Arten.

Von **H. Fruhstorfer.**

Trotz ihrer auffallenden Schönheit und vieler Eigenthümlichkeiten sind die Cethosien meines Wissens noch nicht monographisch bearbeitet und mache ich in den nachfolgenden Blättern den Versuch, die mir zugänglichen Species aufzuzählen und einige Neuheiten zu beschreiben.

Als auffallendste Arten greife ich zunächst die zur *hypsea* Doubl. gehörigen Verwandten heraus. *Hypsea* selbst ist keine Lokalrasse von *cyane* Dru., wie dies Kirby und de Nicéville annehmen, sondern eine höchst charakteristische Species, die sich vor allen anderen Cethosien, ja selbst Nymphaliden auszeichnet. Bei allen Nymphaliden ist das letzte Hinterleibssegment lang behaart, sodaß die Analklappen durch dessen Borsten oder Haare bedeckt und unsichtbar werden. Bei *hypsea* und deren Lokalrassen dagegen sind die Haarbüschel sehr kurz, sodaß die Analklappen besonders unterseits deutlich sichtbar sind.

Die Analklappen selbst sind halbkugelförmig, erscheinen wie aus Hornmasse aufgeblasen und von stark glänzender Außenseite.

Die *hypsea*-Verwandten lassen sich in zwei Gruppen theilen: A., solche mit dem ♂ ähnlichen, wenn auch etwas bleicheren ♀♀ und B., in Arten mit heteromorphen ♀♀.

Zur Gruppe A gehören:

hypsea Doubl., Nord- und Süd-Borneo.
hypsea hypsina Feld., Malay. Halbinsel, Sumatra, Billiton.
hypsea aeole Moore, Ost- und West-Java.
hypsea palawana Fruhst., Palawan, Balabac. (?).
hypsea boholica Semper, Cebu, Bohol, Leyte, Panaon.
hypsea pariana Semper, Panay, Guimaras, Negros.
hypsea luzonica, Feld., Luzon.
hypsea magindanica Semper, Mindanao.

Zur Gruppe B:

mindanensis Feld., Mindanao, Gusu, Bazilan.

gabinia Weymer, Nias.

gabinia pallaurea Hagen, Mentawey-Inseln.

gabinia batunensis Fruhst., Batu-Inseln.

methypsea Butl., Malay. Halbinsel.

Abdomen unterseits schwarz gestreift.

Bei Sumatra-Exemplaren ist das Abdomen ohne Ventral-Striche.

Cethosia hypsea Doubleday.

Doubl. Hew. Gen. D. L. T. 20, Fig. 4, 1847.

C. cyane var. *hypsea* Pagenstecher in Kükenthals Reisen, pag. 300, 1897.

Doubleday bringt die Figur eines kleinen ♀ und führt im Text nur den Namen *hypsea* an, sowie als Vaterland Borneo ohne weitere Beschreibung. *Hypsea* ist in der letzten Zeit sehr häufig gekommen und in allen Sammlungen verbreitet, sodaß eine Diagnose erspart bleiben kann.

Die ♀♀ variiren etwas. Ich besitze ein Exemplar aus Süd-Borneo mit weißem Fleck an der SM, wie er bei *hypsina* noch ausgedehnter stets vorhanden ist.

Ein ♀ vom Mount Mulu aus 3000′ Höhe hat ein bräunliches Colorit und erinnert bereits an *hypsea palawana* Fruhst.

Beide Geschlechter wechseln sehr in der Größe.

Patria: Sandakan, Brunei und Mount Mulu, Nordborneo; Bandjermasin, Süd-Borneo (Fruhstorfer), Samarinda (Pagenstecher).

Pagenstecher l. c. bringt sehr mit Unrecht *hypsea* in Verbindung mit *cyane*, welche mit ganz anderen Sexualorganen ausgerüstet ist.

Cethosia hypsea hypsina Feld.

Reise Nov. Lep. III, pag. 385 u. 359, 1867.

Distant, Rhop. Malay. pag. 172, Taf. VIII, Fig. 6 u. 7, ♂, Fig. 8, ♀.

Martin et de Nicéville, Sumatra p. 401.

Marshall et de Nicéville, India vol. II, pag. 35, 36.

Hagen, B. E. Z. 1892, pag. 148.

Schrägbinde der Vorderflügel gelblich, schmäler und eingeschnürter, als bei *hypsea* und in der Breite wechselnd. Der röthlich gelbe Fleck dehnt sich weiter nach der Zelle zu aus und dringt (vide Distants Fig. 6) manchmal in diese ein, dadurch einen Uebergang zu *methypsea* Butl. bildend.

Die ♀♀ tragen in der Regel einen größeren weißen Fleck an der SM, als Borneo-*hypsea*.

Sumatra-Exemplare sind auf allen Flügeln mit einer breiteren Binde geschmückt und auch in der Größe mehr entwickelt, als Exemplare der Mal. Halbinsel und von Singapore.

♂ Singapore, Vorderflügellänge 40 mm, ♀ von Perak 33 mm, ♂ Deli, Sumatra 49 mm. Billiton ♂♂ von *hypsina* haben die weiße Querbinde teste Hagen vor der Spitze der Vorderflügel weniger gebuchtet als solche von Sumatra und Malakka.

Cethosia hypsea aeole.

Moore, Catal. Lep. E. J. C. I, p. 154, 1857.

aeole Feld., Reise der Nov. Lep. III, p. 385. Java.

cyane Pagenstecher, Jahrb. des Nass. Vereins Wiesbaden, 1890, pag. 4.

aeole Fruhst., Berlin. Entom. Zeitschrift 1896, pag. 301.

Ueber diese reizende Lokalform herrscht noch etwas Unklarheit. Moore, giebt l. c. eine einigermaßen zutreffende Beschreibung (Binde der Vorderflügel weiß, während solche bei allen Verwandten gelblich ist), nennt jedoch aus Irrthum Borneo und Sumatra als Vaterland.

Aeole hat sich auf Java bereits differenziert und lassen sich deutlich zwei Lokalrassen, eine östliche und westliche unterscheiden. Ostjavanen haben einen breiteren weißen Medianfleck der Vorderflügel und sind auch durch reichere Punktirung der Hinterflügel ausgezeichnet. Die Basis aller Flügel ist lebhafter

röth, die Querstriche der Zelle sind heller graublau. Westjavanen schillern tiefblau, Ostjavanen violett.

Bei westjavanischen Exemplaren ist die Zelle halb röth, halb schwarzblau, bei Ostjava-♂♂ ganz schwarzblau ausgefüllt.

Cethosia hypsea palawana nov. subspec.

Cethosia hypsea Staudinger, Iris II, 1889, pag. 44/45, Palawan, Balabac (?).

Wie bereits Staudinger bemerkt, sind die Palawan-♂♂ ohne schwarze Flecke im Roth der Hinterflügel. Die Binde der Vorderflügel ist außerdem kürzer als bei Borneo-*hypsea* und das Roth füllt die halbe Zelle aus. Die Querstrichelung der Zelle der Vorderflügel-Unterseite ist heller und ♂ wie ♀ erscheinen viel feuriger carminroth gefärbt als bei *hypsea*.

Palawana-♀♀ sind viel bleicher, als solche aus Borneo und der bei Borneoexemplaren nur manchmal vorhandene gelbliche Innenrandfleck der Vorderflügel hat sich bei *palawana* so weit ausgedehnt, daß er M 3 erreicht.

Die Hinterflügel zeigen einen weißlichen Costalfleck und sind nur an der Basis bleichroth, im Uebrigen gelblich braun gefärbt.

Bei einem ♂ sind die schwarzen Submarginalflecke der Hinterflügel-Unterseite verdoppelt und bilden somit einen Uebergang zu *Cethosia magindanica* Semper.

Beschreibung nach 3 ♂♂ und 3 ♀♀ meiner Sammlung (Palawan, Jan. 1898, W. Doherty leg.).

Zwei der *palawana* nahe stehende Exemplare aus Balabac sind etwas größer und mit breiter gelben Vorderflügeln geschmückt. Nur mit Hülfe des ♀ ließe sich entscheiden, ob auch diese Inseln von *palawana* oder *hypsea* bewohnt werden.

Auf den Philippinen scheinen sich, ähnlich wie in Malakka, zwei verschiedene Parallelreihen zu entwickeln, von denen die eine mit ♂-ähnlichen ♀♀ sich um *luzonica* Felder gruppirt, auch auf den Vorderflügeln durch sehr reduzirtes Schwarz etwas von den *hypsea* der Sunda-Inseln abweicht. Von der zweiten Reihe

kennen wir einstweilen nur *mindanensis* Feld., welche in der Zeichnungsanlage beider Geschlechter mit *hypsea* der Sunda-Inseln harmonirt, aber eine mit reicherem Schwarz dekorirte Unterseite und dichrome ♀♀ hat. *Hypsea boholica* Semper ist dann wegen der breiten weißen Binde der Vorderflügel und der dunklen Unterseite ein Verbindungsglied zwischen der an Weiß sehr armen *luzonica* und der durch das dimorphe ♀ so auffallenden *mindanensis*.

An die *hypsea* ähnliche *boholica* reihen sich dann nach Norden gehend und entsprechend der geographischen Lage mit immer mehr verschwindendem Weiß, *pariana* und *luzonica* an.

Cethosia hypsea boholica.

Semper, Schmetterlinge der Philipp.-Inseln, pag. 101/102, Taf. XVIII, Fig. 9 ♂.

Patria: Cebu, Bohol, Leyte, Panaon.

Cethosia hypsea pariana.

Semper, l. c., pag. 101.

Patria: Panay, Guimaras, Negros.

Cethosia hypsea luzonica.

Felder, Wiener Entomol. Monatsschrift VII, pag. 107, 1863.

Semper, l. c., pag. 101, Taf. XVIII, Fig. 6 ♂, 7 und 8 ♀.

Patria: Luzon. 1 Exemplar, leg. Whitehead, Lepanto-District Luzon, in coll. Fruhstorfer.

Cethosia hypsea magindanica.

Semper, l. c., pag. 102.

Patria: Mindanao ♂♀, coll. Fruhstorfer.

Nähert sich, wie schon oben bemerkt, durch die breiter schwarz angelegte submarginale Fleckenreihe der Flügelunterseite der *boholica*. Das ♀ ist wie bei den drei vorhergehenden Rassen ♂-ähnlich.

Cethosia mindanensis.

Felder, Wien. Entom. Monatsschrift VII, pag. 106 ♂♀, 1863.

Semper, l. c., pag. 100/101, Taf. XVIII, Fig. 4 ♂, 5 ♀.

Diese prächtige Art ging mir unlängst in einer feinen Serie durch Doherty von der Insel Bazilan (südl. von Mindanao gelegen) zu, und unterscheiden sich meine Exemplare in nichts von solchen aus Mindanao. Die ♂♂ kommen im Ausschen und in der Größe *hypsea hypsina* von Sumatra am nächsten, die weiße Zackenbinde ist aber auf allen Flügeln viel obsoleter.

Mindanensis ist im ♀ ausgezeichnet durch die herrliche crêmegelbe Färbung aller bei *hypsea* röthlichen Stellen. Auf der Unterseite, besonders der Hinterflügel, fällt eine Doppelreihe von sehr kräftig entwickelten schwarzen Submarginalflecken auf, welche bei *hypsea* nur rudimentär vorhanden sind.

Der alle vicariirenden Cethosien auf dem inneren Saum der schwarzen Flügelhälfte überziehende, tiefblaue Schiller ist bei *mindanensis* besonders lebhaft und wird nur übertroffen von dem der *hypsea aeole* aus Ostjava, bei welcher auch der ganze Hinterflügel von einer violetten Glut übergossen ist.

Patria: SW.-Mindanao, Gusú im Joló-Archipel (Semper), Bazilan, Febr. März 1898. Doherty leg. in coll. Fruhstorfer.

Cethosia gabinia Weymer.

Entom. Nachr. 1883, No. 15 u. 16, p. 191.

Rhein, Rhop. Nias, p. 2 (Tab. II, Fig. 6 ♂, Tab. V, Fig. 26 ♀), Berlin 1884.

Patria: Insula Nias, wo die Art nicht sehr selten zu sein scheint.

Die Nias-Repräsentantin von *hypsea* hat sich bereits so entwickelt, daß sie ganz den Eindruck einer besonderen Art macht.

Das ♀ zeigt nur noch im Basaltheil Spuren des einstigen Braunroth und ist im Uebrigen oberseits milchweiß, mit einigen violetten Atomen. Desto merkwürdiger bleibt die Beharrlichkeit, mit welcher die Unterseite an der Zeichnungsähnlichkeit mit *hypsea* festhält.

Diese Erscheinung wiederholt sich bei vielen Gattungen *) und bietet ebenso, wie für die Zusammengehörigkeit der beiden Geschlechter, auch für die Ermittlung der Verwandtschaft der einzelnen Species die sicherste Grundlage. In dieser Unveränderlichkeit oder wenigstens geringerem Modifikationsvermögen der Unterseite haben wir ein morphologisches Gesetz zu suchen, das der Aufklärung werth erscheint.

Cethosia gabinia pallaurea Hagen.

Entom. Nachrichten 1898, No. 13, pag. 202/203.

Die Beschreibung Hagens lasse ich hier folgen:

„*Cethosia pallaurea* n. sp.

2 ♀♀. Dieses hübsche Thier, dessen Vorderflügellänge 44 mm beträgt, steht ungefähr zwischen *C. aeole* Moore von Java und *C. cyane* Dru. von Vorderindien. Die Form der Vorderflügel ist nicht ganz so gestreckt wie bei *hypsina*-♀♀ von Sumatra, Malakka und Banka, der apex weniger ausgezogen, und gleicht mehr den *cyane*-♀♀.

Oberseite: In der Färbung ähnelt das Thier am meisten der *aeole* von Java, doch ist es viel bleicher, mehr gelb statt roth, und die discale Querbinde der Vorderflügel crêmefarben, außerdem auch etwas breiter. Das helle Feld längs des Innenrandes der Vorderflügel steht an Ausdehnung zwischen *aeole* und *hypsina* und ist hell weißlichgelb, gegen die Wurzel hin mit schwach röthlichem Anflug. Derjenige Theil der Vorderflügel, welcher bei *hypsina* und *aeole* einfarbig schwarz ist ohne andere Zeichnung als die feine weiße Randzackenlinie, weist bei *pallaurea* fast dieselbe Zeichnung auf wie bei *cyane*, namentlich die submarginale Reihe weißer Striche hinter der Zackenlinie. Die diskale weiße Querbinde, welche sich bei *cyane*-♀♀ in ihrer ganzen Breite an diese submarginale Strichreihe ansetzt, berührt bei *pallaurea* dieselbe nur mit ihrem äußersten Ausläufer ganz schmal beiderseits

*) Ich erinnere hier nur an die Dolleschallia, Kallima, Zeuxidien und Colaenis.

des zweiten Medianastes. In dem schwarzen Feld zwischen beiden befinden sich noch, von der Binde ausgehend, feine, verwaschene, weißliche Wische. Die Querstreifung der Mittelzelle unten ist auch auf der Oberseite deutlich sichtbar, was bei den mir vor liegenden *hypsea* und *hypsina*-♀♀ gar nicht und bei *aeole* nur in ganz schwachem Grade der Fall ist.

Auf den Hinterflügeln, welche in orangegelbem Felde die selben schwarzen Spritzer besitzen wie *aeole*, ist der schwarze Außenrand fast doppelt so breit wie bei allen vorgenannten Arten.

Auf der Unterseite unterscheidet sich *pallaurea* sofort dadurch, daß die Außenränder aller Flügel viel breiter schwarz gefärbt sind und daß hinter der weißen Randzackenlinie eine wellige, durch die, auf den Hinterflügeln gelben, Adern unterbrochene weiße Linie sich befindet. Im ganzen Apicaltheil der Vorderflügel fehlt die ockergelbe Färbung der andern Arten vollständig, der innere Rand der weißen Querbinde verläuft mehr gerade, während er bei *hypsina* und *aeole* treppenstufenartig ausgebuchtet ist und die vom 2. Medianast zur Mitte des Innenrandes herabziehende weiße, schwarz eingefaßte Halbbinde ist kaum angedeutet.

Auf den Hinterflügeln ist die weiße Discalbinde verloschener und verliert sich ungefähr vom 2. Medianast ab allmählich in der gelben Grundfarbe. Ihr äußerer Rand ist, mit Ausnahme eines schwärzlichen Striches nahe dem Vorderrande, ohne die schwarze Strichbegrenzung, wie sie bei *aeole* und *hypsina* zu sehen ist und ihr innerer Rand ist viel weniger ausgebuchtet.“

Nahe verwandt mit *pallaurea* ist eine neue noch unbeschriebene Cethosia von den Batu-Inseln zwischen den Mentawej-Inseln und Nias gelegen, welche mir Herr Dr. Jordan im Tring-Museum zeigte, und welche als ***batunensis*** bezeichnet werden könnte.

Cethosia methypsea.

Butler, Trans. Linn. Soc. ser. 2, Zool. vol. I, p. 543, n. 1 (1877).

Distant, Rhop. Malay., pag. 171/172, Taf. VIII, Fig. 9 ♂.

Marshall et de Nicéville, Indien, vol. II, pag. 35.

Patria: Malay. Halbinsel, Sumatra.

Abdomen unterseits schwarz gestreift. Bei Sumatra-Exemplaren ist das Abdomen ohne Ventral-Striche.

Cyane-Gruppe.

Analklappen schwärzlich, kaum sichtbar, weil unter langen Borsten versteckt.

Zu dieser Gruppe gehören:

Cethosia cyane.

Pap. cyane Drury, Ill. Ex. Ent. vol. I, 1770, pl. IV, Fig. 1. ♀.

Ceth. cyane Marsh. et de Nicéville, Butterfl. of India etc., vol. II,, p. 33, 1886, Staudgr., Exot. Schmetterl., p. 87, 1888. De Nicéville, The Gazettees of Sikkim, Calcutta, 1894, p. 133.

Eine weitverbreitete und ansehnliche Species, welche von Sikkim sich über Nepal bis nach Siam und Assam verbreitet hat und ziemlich constant ist.

Im Himalaya geht *cyane* bis auf 5000′ Höhe und finden sich die Raupen auf Passiflora in solcher Menge, daß sie zu einer wahren Plage werden.

♂♂ von Annam sind heller als solche aus Sikkim und bei zwei ♀♀ aus Siam fehlt der bei meinem Sikkim-♀ vorhandene prächtige chocoladenbraune Anflug unterhalb der Zelle der Vorderflügel.

Ondh, Oestl. Himalaya; Calcutta, Cachar, Sylhet, Assam, Pegu, Ober-Tenasserim (de Nicéville), Sikkim, Bangpai, Siam, Annam (coll. Fruhstorfer).

Cethosia cyane mahratta.

Moore, Proc. Zool. Soc. Lond., 1872, p. 556, *Papilio cyane* Cramer, Pap. Ex., vol. IV, pl. CCXCV, Figs. C, D, male (1780), nec Drury; id., Herbst, Pap., pl. CCXLVIII,

Figs. 3, 4 (1798); *Cethosia cyane* Godart, Enc. Méth., vol. IX, p. 247. n. II (1819); *Alazonia symbiblis* (part.), Hübner, Verz. bek. Schmett., p. 46, n. 421 (1816); Marshall et de Nicéville Indien, vol. II. pag. 34, 1886 (Plate XXII, Fig. 98 ♀).

Von *nietneri* durch die rothbraune Färbung aller Flügel und die deutlichen, abgesetzten Medianbinden der Hinterflügel-Unterseite, sowie die carminrothe Flügelbasis verschieden und nähert sich dadurch wieder *cyane*. Verglichen mit *cyane* macht *mahratta* auf der Oberseite durch eine Medianreihe von großen, schwarzen Flecken, welche nach außen breit weiß umrandet sind, den Eindruck einer besonderen Art. Die ♀♀ sind im Gegensatz zu *cyane* ♂-ähnlich.

Die Basis der Vorderflügel-Oberseite ist bei den ♂♂ dunkler braunroth als bei *cyane*, manchmal auch carminroth. Der Costalrand der Hinterflügel ist breiter schwarz bezogen als bei *cyane*.

Karwar, Süd-Indien in Coll. Fruhst.

Gemein längs der Malabar-Küste am Fuße der Ghats (de Nicéville), Calicut, Canara, Trevandrum (de Nicéville).

Cethosia cyane nietneri.

Cethosia nietneri Feld., Reise, Nov. Lep., vol. III, p. 380, n. 552, pl. XVIII, Figs. 5, 6, ♀, 1867; Moore, Lep. Cey., vol. I, p. 51, pl. XXVII, Fig. 3 ♂, 3a ♀, 3b larva and pupa, 1880; Marshall et de Nicéville, Indien, vol. II, pag. 35, 1886.

Ist der Ceylon-Repräsentant von *cyane*, macht aber ganz den Eindruck einer besonderen Art und ist besonders auf der Unterseite so abweichend, daß ich *nietneri* als Species anführen möchte, wäre sie nicht durch *mahratta* mit *cyane* verbunden. Basis der ♂♂ am Vorderflügel röthlich braun, Hinterflügel weißlich. ♀ ziemlich ♂-ähnlich mit fast ganz schwarzen Vorderflügeln, welche von blaugrünen Streifen durchzogen werden. Hinterflügel oberseits weißlich und blaugrün. Die Unterseite aller Flügel hat

mit *cyane* eine helllehmfarbene Submarginalbinde gemeinsam, ist sonst grünlich und weiß bezogen, es fehlen aber die, bei *cyane* und *mahratta* noch scharf hervortretenden Binden; dagegen ist die schwarze Punktirung viel ausgedehnter und massiger. Einigen ♀♀ fehlt auch die bei *cyane* und *mahratta* stets vorhandene, weiße Schrägbinde zwischen Zelle und Apex oder ist obsolet wie bei einem meiner ♂♂.

Nord- und Süd-Ceylon, Mai 1889, leg. Fruhstorfer.

Cethosia penthesilea.

Cramer (*Pap. penthesilea*), Pap. Ex. IV, Taf. 295 C, D, 1782; *Ceth. penthesilea* Godt. Enc. Méth. IX, pag. 248, n. 13, 1819; Doherty, I. As. Soc. of Beng. pt. II, pag. 171, 1891 (Sumba, Sumbawa); *Ceth. penthesilea* var. Snellen, T. v. E. p. 18, taf. 1895; *Ceth. penthesilea* Fruhst., Liste javanischer Lepid., B. E. Z. 1896, pag. 301; Pagenstecher, Lep. von Sumba und Sumbawa, 1896, pag. 137; Fruhst., B. E. Z. 1896, Heft IV, pag. 382/383, Sumba; de Nicéville, I. As. Soc. of Beng., vol. LXVI, pt. II, pag. 683, 1898.

Häufig in Ost- und Westjava. Ihre Lieblingszone sind Höhen von 1500—2000 ', geht jedoch bis 4000 ', wo sie mit *Argynnis niphe javanica* Obthr. zusammenfliegt, und wegen der großen Aehnlichkeit mit deren ♀♀ leicht damit verwechselt werden kann, umsomehr, als beide Arten den langsamen wenig andauernden Flug gemeinsam haben.

Das ♀ hat eine fahlere Grundfarbe als die ♂♂ und trägt auf den Hinterflügeln einen schwarzblauen, mattglänzenden, Duftfleck-ähnlichen Wisch, welcher von der Zelle dem Außenrande zu, nach abwärts gebogen sich hinzieht und auf der Flügelunterseite durchschlägt. Bei den ♂♂ ist er schwächer entwickelt, bei der nachfolgenden *exsanguis* sogar kaum angedeutet.

Am Gede-Vulkan fing ich eine merkwürdige Aberration von *penthesilea*, eines von den wunderbaren Geschöpfen, deren

Entstehen ein Räthsel blieb, bis uns Dr. Standfuß durch seine jetzt weltbekannten Experimente die Bedingungen erfahren ließ, unter welchen so extravagante Abweichungen zu Stande kommen.

Eine Beschreibung meiner Aberration kann ich mir fast ersparen, weil Snellen l. c. ein ähnliches Exemplar abgebildet hat. Nur ist meine *penthesilea* noch dunkler als Snellens Bild, auch fehlen die weißen Punktreihen jenseits der Zelle vollständig. Die Hinterflügel-Oberseite hat außer dem schwarzen weißgezackten Außenrand nur die, auch von Snellen vermerkten schwarzen Submarginalpünktchen und einen schwärzlichen, für Java-*penthesilea* so charakteristischen Wischfleck jenseits der Zelle. Auf der Vorderflügel-Unterseite fehlen, analog der Oberseite, wiederum alle weißen Punkte. In der Zelle zeigt sich nur ein rother Fleck und die circumcellulare Region ist noch weitgehender schwarz umsäumt. Der Hinterflügel ist vollkommen zeichnungslos, und sind hier die bei typischen *penthesilea* vorhandenen weißen doppelten Randzacken zusammengeflossen, haben sehr an Größe und Ausdehnung zugenommen, sodaß sie ca. dreimal so breit aussehen als die Marginal-Zacken auf Snellens Bild.

Vorderflügellänge dieser seltsamen ♂-Aberration 36 mm.

Fundort: Vulkan Gede auf 4000′ Höhe.

Auf dem Plateau von Pengalengan erbeutete ich im April 1893 auf gleichfalls 4000′ Meereshöhe noch eine erwähnenswerthe Aberration von *Pyrameis cardui*, welcher Falter auf Java von 2000—6000′ häufig ist und auf der Insel als hellere, kleine ostjavanische und größere, farbensatte westjavanische Rasse vorkommt.

Diese Aberration von *cardui* deckt sich mit Dr. Standfuß's Figur 3 auf Taf. I seiner experimentellen Studien Zürich 1898.

Und nun wieder zurück zu *penthesilea*, von welcher wir annehmen dürfen, daß sie sich von Java aus, wo sie sehr häufig ist, nach den umliegenden Inseln verbreitet hat und auf der Wanderung nach Osten bis Babber und nördlich bis Bawean gelangt ist. Außerhalb Java ist *penthesilea* mit Ausnahme von

Sumba überall selten. In Lombok fing ich mit vieler Mühe kaum 30 Stück in drei Monaten.

Ost-Java, Palabuan und Sukabumi 2000′, Pengalengan 4000′, Westjava, Sumba 10 ♂♂, 2 ♀♀ in Coll. Fruhstorfer. Bali (Doherty).

Cethosia penthesilea exsanguis.

C. penthesilea exsanguis Fruhstorfer, Berliner Entom. Z., Heft IV, pag. 382/383, 1896, und l. c. Heft I, pag. 4, 1897.

C. cyane Röber Tijd. v. Ent. Bd. 34, pag. 302.

C. penthesilea Snellen, do. pag. 240.

C. penthesilea (part.) Pagenstecher l. c. Wiesbaden, 1896, pag. 137.

Es ist interessant zu constatiren, daß Java und Sumba von typischen *penthesilea* gemeinsam bewohnt werden, während sich in Lombok, wahrscheinlich auch Sumbawa und den übrigen kleinen Sunda-Inseln eine melanische Lokalrasse entwickelt und verbreitet hat. Diese auffallende Erscheinung hat noch ein Analogon in der Gattung *Cupha*, von welcher auf Lombok eine dunkle Subspecies *erymanthis saturatior* Fruhst. fliegt, während in Java und Sumba eine helle Rasse vorkommt (*erymanthis lotis* Sulz). De Nicéville in Lep. von Bali etc. hat meine Beschreibung leider nicht berücksichtigt und vermengt *exsanguis* mit *penthesilea*. Es sei mir deshalb gestattet die Originalbeschreibung hier zu wiederholen:

„In Lombok findet sich noch eine zweite *Cethosia*-Art, eine Lokalform der ziemlich weit verbreiteten *penthesilea* Cramer, welche sich von javanischen Exemplaren durch die fahlere rothe Grundfarbe sofort unterscheidet und für die ich den Namen *Cethosia penthesitea exsanguis* (n. subspec.) vorschlage. In Uebereinstimmung mit *narmada* Fruhst. sind auch bei *exsanguis* die Subapicalbinden bedeutend reduzirt und bei einigen Stücken sogar in einzelne Flecke aufgelöst. Die Unterseite von *exsanguis* ist

dunkler als jene von *penthesilea* und besonders die Mittel-Discalbinde der Hinterflügel schmäler und gelblich, anstatt weiß. *Exsanguis* ist auch durchschnittlich etwas größer, so hat z. B. mein am kräftigsten entwickeltes Java-*penthesilea*-♂ 40 mm, mein größtes Lombok-*exsanguis* 43 mm Vorderflügellänge.

Exsanguis fing ich ausschließlich bei Ekas an der Südküste der Insel auf weißblumigen, leinkrautähnlichen Pflanzen in Gesellschaft von *Hebomoia timorensis* Wall. und *Danais litoralis* Doherty im dornigen Gestrüpp steriler, z. T. sumpfiger Flächen des Litorales. *Narmada* auf etwa 1500′ auf buschigen Abhängen, aber stets abseits vom Walde. Ganz ebenso leben auch *Cethosia javana* und *penthesilea* auf Java, während sich eine dritte javanische Art, *aeole* Feld., mehr am Waldessaum und schattigen Plätzen bewegt. Ich sehe mich mit dieser Beobachtung im Widerspruch mit de Niccéville, welcher „Butterflies of Sumatra“ Journal of Asiatic Society of Bengal, Vol. XIV, part. II. No. 3. 1895, pag. 401 sagt: „All species of *Cethosia* are forest-butterflies, frequenting both large and small jungle“ und Dr. B. Hagen's Erfahrung (Verzeichnis der auf Sumatra gefangenen Rhopaloceren, Iris 1896, Band IX, pag. 161), welcher sagt: „Das freie Feld vermeiden sie.“

Exanguis fliegt am Rand breiter Feldwege und *penthesilea* ebenfalls am Saume der Kaffeegärten im östlichen Java oder den Wegen, welche die Pflanzungen verbinden. Die Angaben von de Nicéville und Hagen, daß sich die Cethosien in schwachem Fluge, langsam segelnd gleich Danaiden fortbewegen, kann ich dagegen für Java und Lombok nur bestätigen. Ich möchte hier nur noch bemerken, daß *penthesilea* im Fluge und Aussehen viel Analoges hat mit dem ♀ von *Argynnis niphe javanica* Obthr.

Zweifelsohne gehören die von Röber als *Cethosia cyane* Dru. von Kisser in „Tijdschrift voor Entomologie, Band XXXIV. p. 302“ erwähnten 2 Männer auch zu *exsanguis*. Röber bemerkt, daß die Kisser *cyane* etwas kleiner und von bleicherer Grundfärbung sind, als Javanen. Im selben Band, pag. 240,

citirt Snellen *penthesilea* als auf Flores vorkommend, nennt seinen ♂ „hübsch klein“ — aber sonst gleich den Javanischen. Doherty, „The Butterflies of Sumba and Sumbawa, Journal of the Asiatic Society of Bengal, part II, 1891, pag. 171“ sagt, daß *penthesilea* in Sumba und Sumbawa an der Küste gemein sei, daß aber ein ♀ aus dem Innern von Sumba sehr groß und lebhaft gefärbt war — ähnlich dem ♀ der javanischen *hypsea* Doubl. — aber daß er sich nicht ganz sicher sei, ob selbes von *penthesilea* verschieden war. Pagenstecher erwähnt in dem obenerwähnten Jahrbuch pag. 137, daß seine ♂♂ von Sumbawa und ein Pärchen aus Sumba sowie ein Babber-Findling von Javanen nicht verschieden seien. Es ist mir sehr auffallend, daß nun gerade in Lombok eine durchaus distincte, abweichende Lokalrace vorkommt, während die umliegenden noch weiter von Java abgerückten Inseln eine mit *penthesilea* durchaus conforme Art beherbergen sollen und glaube ich, daß sich bei näherem Zusehen und mehr Material (ich besitze aus Lombok ca. 30 unter sich ziemlich ähnliche, aber von Javanen durchaus verschiedene Falter) herausstellen wird, daß auch Sumbawa, Sumba, Flores, Kisser, Babber und sämtliche Nachbarinseln von *exsanguis* bewohnt sind.

Lombok, Ekas, Mai 1896 leg. Fruhstorfer. Sumbawa (?) Doherty, Pagenstecher; Kisser (Röber), Babber (Pagenstecher), Flores (Snellen).

Cethosia penthesilea carolinae.

Forbes, A Naturalist's Wanderings, p. 274, 1885.

Martin et de Nicéville, Sumatra, pag. 401.

Vereinigt die Charaktere der *cyane*- und *hypsea*-Gruppe in sich und bildet durch die Aehnlichkeit der Unterseite zugleich die Brücke zu *penthesilea*.

Besonders auffallend durch auf der Unterseite des letzten Abdominalsegmentes noch deutlich sichtbare, stark glänzende blasige Analklappen, welche jedoch kleiner sind als bei *hypsea*.

Die ♀♀ sind absolut ♂-ähnlich und mit violettem Schiller übergossen.

Ob *carolinae* zu *cyane* oder *penthesilea* oder *hypsea* zu ziehen ist, oder als eigene Art gelten kann, würde wohl nur mittelst mikroskopischer Untersuchung der Genitalien festzustellen sein.

Die Unterseite, welche auch bei der *hypsea*-Gruppe am constantesten und äußeren Einflüssen und der Variabilität weniger unterworfen ist, harmonirt am besten mit *penthesilea*. Die Zeichnungsanlage der Vorderflügel und der breite Außensaum der Hinterflügel erinnern dagegen mehr an *cyane*.

Deli, Sumatra (Dr. Dohrn legit.), Palembang (Süd-Sumatra), Forbes leg. 3 ♂♂, 2 ♀♀ in collect. Fruhstorfer.

Eine nahe Verwandte fliegt auch auf Bawean, von welcher Hagen in den „Rhophaloceren der Insel Bawean, Wiesbaden 1896, pag. 185“, sagt: 4 ♂♂, die mir der *penthesilea* zugehörig scheinen und auch nahe verwandt sind mit *C. carolinae* Forbes. Sie unterscheiden sich in Nichts von javanischen Exemplaren.

Cethosia myrina Feld.

Reise Nov. III. p. 48, fig. 3. 4. 1867.

C. aeole Felder, Wien Ent. Mon. IV. p. 103 n. 61, t 1, f. 2 (1860).

Hopffer, St. Ent. Ztg. 1874, p. 34 n. 72. Snellen, T. v. E. Bd. 21, p. 13. Celebes (1877).

Holland, Pr. Boston Soc. vol. XXV, pag. 62, 1890.

Rothschild, Iris 1892, p. 435. Pagenstecher, Kükenthals Reisen, Frankfurt a. M. p. 390. 1897.

Wie in allen übrigen Rhopaloceren hat Celebes auch in den Cethosien durch Flügelform und Größe hervorragende Arten, die als archaisch angesehen werden könnten, verriethe ihre weitgehende Variabilität nicht eine gewisse Unfertigkeit.

Morphologisch läßt sich *myrina*, welche *hypsea* in Celebes

vertritt. von dieser sofort abtrennen durch die schwarzen kleinen Analklappen, welche zwar unterseits deutlich sichtbar, oben aber von langen, rötlich gelben Borsten des letzten Hinterleibssegments verdeckt werden.

Bereits Hopffer verweist auf die ausserordentliche Variabilität dieser Species und ihre enorme Größe (Vorderflügellänge 61 mm); er hatte rot- und dunkelbraune Exemplare vor sich.

Die Herren Sarasin fingen nahe am Posso-See, Februar oder März 1895 sogar ein Stück, welches fast ganz schwarzgrau aussieht und von welchem nur der Discus der Hinterflügel wie bei typischen Stücken weiß geblieben ist. Zur besonderen Zierde gereicht diesem Exemplar dann noch ein dunkelgrün schillerndes, nach außen etwas heller werdendes Medianband. Die Vorderflügel sind auf der Unterseite nur am Analwinkel noch braun, die Hinterflügel wie bei gewöhnlichen *myrina* weißlich, von einer braunen Medianbinde durchzogen, die nach beiden Seiten mit nach außen abblassendem hellolivengrünen Schimmer umsäumt ist. Auf dem Lompa-Battan erbeutete ich ein ♀ mit fast schwarzen Vorderflügeln und, abgesehen vom Discus, ganz dunkel-kaffeebraunen Hinterflügeln und einer ebensolchen Medianbinde der Hinterflügel-Unterseite.

Ein oberseits besonders intensiv lila schillerndes ♂ von Toli-Toli glänzt unterseits durch eine anilinrote Discalbinde, an welche sich das rötliche kaffebraune Band anschmiegt. Charakteristisch ist noch ein ♂ aus Ost-Celebes mit halb weißem, halb orange bezogenem Discus der Hinterflügel und doppelt so breiten, submarginalen schwarzen Fleckenkette innerhalb der weißen Randzackenbinde. Auf der Unterseite sind diese Fleckchen normal breit. In Central-Celebes bei Donggala fingen sowohl Doherty wie Kükenthal eine Aberration mit leuchtendem intensiv blauen Schiller auf allen Flügeln, welche auf Bangkai als ausschließliche Lokalform auftritt. *Myrina* schwebt sanft, aber keineswegs langsam, mit Vorliebe am Waldesrand und in Frucht-

gärten; eine kleine Serie fing ich auch in dem Gehölz am malayischen Kirchhof bei Macassar.

Myrina besitzt auf den Flügeln keine, dem unbewaffneten Auge sichtbare Duftflecke, zeichnet sich aber dennoch durch einen höchst aromatischen Geruch aus, der an Parfüm erinnert.

Es ist sehr leicht möglich, daß dieser Duft den *myrina* einen gewissen Schutz verleiht. Thatsache ist, daß ♀♀ von *Euripus holofernes* Stdgr. mit *myrina* eine ebenso überraschende Aehnlichkeit haben, wie ♀♀ von *Euripus robostus* Hew. mit *Danais (Lintorata) menadensis* Moore = *Chlorochopsis dohertyi* Rothsch. und *Ravadeba luciplena* Butl.

Taneta, (Doherty-Holland). Macassar Nov. 1895, Lompa-Battan 3000', März 1896, Süd-Celebes, Toli-Toli, Nov. Dez. 1895, Nord-Celebes (leg. Fruhstorfer) Mapane, Ost-Celebes leg. Drs, Sarasin.

Cethosia myrina Feld. ab **ribbei** Honrath.

Doherty sowohl als Kükenthal fingen bei Donggala diese wunderhübsche Aberration mit blauem Schiller auf allen Flügeln, welche Honrath als Cethosia ribbei B. E. Z. 1886 p. 296 Taf. VI. fig. 3 beschrieben und abgebildet hat.

Descriptions of some new species of Criocerini from the Malayan region

by

Martin Jacoby.

Lema Dohrni. sp. nov.

Black, the antennae short and robust, thorax subcylindrical, fulvous, impunctate, elytra fulvous, with remotely placed punctures, which become very fine from the middle downwards, the interstices flat.

Length 7 millim.

Head black, the eyes large and prominent, deeply notched, the supraocular grooves deep, the rest of the surface with some short, white hairs, antennae extending slightly beyond the base of the elytra, black, the fifth and following joints triangularly widened, the terminal two joints of narrower shape, the lower two shining, the second very small, moniliform, the third and fourth equal, shorter than the fifth joint; thorax slightly longer than broad, subcylindrical, the sides moderately constricted below the middle, the anterior portion but slightly widened, the angles obtuse, the basal sulcus shallow, scutellum piceous, elytra with a short and feeble depression below the base, the latter somewhat strongly punctured, the punctures gradually diminishing in size and nearly obsolete below the middle, the interstices flat, lateral margins strongly raised, accompanied by a row of deep punctures, placed in a strong groove, below and the legs black, finely clothed with white pubescence.

Hab. Soekaranda, Sumatra (Dr. Dohrn).

The black head and antennae and the flattened joints of the latter, resembling some species of *Crioceris* in connection with the fine and remotely placed punctures separates this *Lema* from any other of the same region; the species although

mentioned in Dr. Dohrn's list of Sumatran Phytophaga, has not been described owing to an oversight on my part.

Lema Meeki. sp. nov.

Fulvous, the anterior portion of the head, the antennae, the posterior legs and the abdomen black, thorax impunctate, elytra with deep basal depression, strongly punctate-striate, the anterior half fulvous, the posterior one, violaceous.

Length 6 millim.

Head impunctate, fulvous, anterior half black, the eyes but slightly notched, antennae extending to the middle of the elytra, black, the apical joint sometimes fulvous, the joints, with the exception of the second, elongate, the third and fourth equal, terminal ones thickened, thorax very short, the anterior portion greatly widened, with the anterior angles in shape of a minute tubercle, furnished with a single seta, the basal portion strongly constricted, the transverse sulcus very deep, the surface entirely impunctate, fulvous, very shining, elytra with a short but deep depression below the base, strongly punctate-striate anteriorly, the punctures finer behind the middle, the interstices not raised, the anterior half fulvous, the posterior one violaceous, the anterior edge of the latter colour convex, below and the legs fulvous, the thibiae and tarsi more or less piceous, the posterior legs and the abdomen black, the base of the posterior femora fulvous.

Hab. Fergusson Island, (Meek).

Three or four nearly similarly coloured species of *Lema* from the Malayan region are known at present, amongst which *L. atriceps* Baly might easily be mistaken for the species here described, but the following differences will help to separate the two insects: in *L. atriceps* the entire head is black and the anterior half of the thorax is much narrower than in *L. Meeki*, in which this portion is greatly widened laterally; in *L. papuana* Lac. the head and the antennae are fulvous; two similar

specimens are contained in my collection; they seem to represent both sexes, but the posterior femora are unarmed.

Lema Laportei. sp. nov.

Dark bluish, above nearly black, eyes slightly notched, thorax transverse obsolctely bisulcate, sparingly punctured, elytra strongly punctate-striate, the interstices impunctate, costate at the apex.

Length 4 millim.

Head with a few punctures and a short but deep central longitudinal groove, blackish, the eyes but slightly notched, antennae filiform, black, the third joint slightly shorter than the fourth, but twice as long as the second one, the terminal four joints shorter than the intermediate ones; thorax slightly broader than long, moderately constricted at the sides, the disc with an obsolete transverse sulcus near the middle, the basal sulcus more distinct, placed at some distance from the base, the surface finely punctured, the punctures irregularly distributed; elytra with a short depression below the base, rather strongly punctate-striate, the punctures but slightly finer posteriorly, the interstices raised near the apex; below and the legs metallic blue, finely pubescent, the posterior femora rather elongate.

Hab. Java. (Fruhstorfer.)

I know of no other species from the Malayan region with which to compare the present one; the nearly black upper surface and the finely punctured and bisulcate thorax will help to distinguish the insect. A single specimen is contained in my collection.

Lema malayana. sp. nov.

Fulvous, the head, antennae and the abdomen black, thorax broader than long, impunctate, strongly constricted, elytra very finely punctured, the punctures obsolete near the apex.

Length 6 millim.

Head black, impunctate, shining, the space in front of the eyes finely rugose, the latter not deeply but acutely triangularly notched, clypeus shining, smooth, antennae robust, extending slightly beyond the middle of the elytra, black, the third and fourth joint equal; thorax broader than long, the sides deeply constricted below the middle, the basal sulcus very deep, the entire surface impunctate, testaceous or fulvous, scutellum truncate at the apex, fulvous, elytra extremely finely punctate-striate with a single row of deeper punctures near the suture, the apex nearly impunctate, the interstices flat, below and the legs fulvous, the abdomen partly black, the breast smooth, impunctate, tarsi rather robust.

Hab. New Guinea, (South Eastern part).

There are two specimens of this species contained in my collection, which, although evidently representing the same insect, differ somewhat from each other; in one, the last joint of the antennae is fulvous, the elytra are much more strongly punctured and have a slight depression below the base, the last joint of the tarsi also is stained with piceous; this specimen probably represents the female, as it agrees in every thing else; the species may be known by the black head and the shape of the thorax, the anterior portion of which is strongly transverse.

Lema Fruhstorferi. sp. nov.

Reddish-fulvous, thorax impunctate, strongly constricted, elytra metallic dark blue, deeply impressed below the base, strongly punctate-striate, the apex fulvous.

var. Elytra entirely blue.

Length 6 millim.

Head impunctate, fulvous, the eyes deeply notched, labrum black, antennae fulvous, the third and fourth joint nearly equal, the second small, the other joints elongate and slender, thorax scarcely longer than broad, the anterior portion strongly widened, the sides strongly constricted, the basal sulcus very deep, the

surface entirely impunctate, fulvous, scutellum fulvous, its apex truncate, elytra with a deep basal depression, strongly punctate-striate anteriorly, the punctures much finer and more elongate at the posterior portion, the interstices costate at the apex, impunctate, the latter fulvous, below clothed with very fine fulvous pubescence.

Hab. Java (Fruhstorfer).

This species seems most closely allied to *L. constricta* Baly from Sumatra, but differs in the following details: — the antennae have the second joint very short, not nearly equal to the third, the thorax is impunctate as well as the elytral interstices and the posterior femora are shorter (this however is probably sexual). *L. striato-punctata* Lac. is a larger insect and has differently coloured legs.

Lema Dohertyi, sp. nov.

Fulvous, the antennae (the basal two joints excepted) black, thorax impunctate, elytra with deep basal depression, strongly punctate-striate anteriorly, more finely so posteriorly, the interstices impunctate, slightly costate at the apex.

Length 7 millim.

Head impunctate, the space between the eyes strongly raised, eyes moderately deeply notched, labrum black, antennae robust, black, the lower two joints fulvous, the third twice as long as the second, slightly shorter than the fourth joint, the following thicker and elongate; thorax not longer than broad, deeply constricted at the sides, the basal sulcus very deep, the surface entirely impunctate, fulvous, scutellum truncate at the apex, elytra broad, fulvous, with a very faint purplish lustre, deeply impressed below the base, strongly punctate anteriorly, the punctures much finer below the middle, the interstices impunctate, slightly convex at the sides near the apex, below and the legs rather paler, claws black.

Hab. Sumbawa.

Allied to *L. palpalis* Lac., but the palpi not thickened and the elytra with a deep basal depression; named in honur of Mr. Doherty, who so greatly enriched our knowledge of the Malayan fauna.

Lema niasensis. sp. nov.

Black, the head, the basal joints of the antennae and the thorax fulvous, head not constricted behind, thorax not longer than broad, impunctate, elytra dark blue, strongly punctate-striate, the interstices costate at the apex, abdomen fulvous.

var. Below entirely black.

Length 5 millim.

Head impunctate, fulvous, the space between the eyes strongly raised and divided by a deep groove, impubescent, clypeus black, sparingly pubescent, eyes not very deeply notched, antennae slender, black, the lower two joints fulvous, third and fourth joint equal, the following joints elongate and pubescent, extending beyond the middle of the elytra; thorax subquadrate, the sides very moderately constricted behind the middle, the anterior angles obtuse, the basal sulcus deep, the surface entirely impunctate, reddish-fulvous, scutellum fulvous, its apex truncate, elytra with a very feeble depression below the base, metallic blue, strongly punctate-striate, the punctures as usual, gradually diminishing posteriorly, the interstices at the apex costate, below and the legs black, finely pubescent, abdomen fulvous.

Hab. Island of Nias (Thomas), my collection.

This species is quite distinct from similarly coloured species described from the same island, notably *L. Gestroi* Jac. and *L. coromandeliana* Fab. The differences are to be found in the head, which is not constricted behind, in the nearly quadrate and impunctate thorax and in the colour of the underside and legs, the punctuation of the elytra also is much stronger than in *L. Gestroi* and their coloration is not black, but blue; in the variety the abdomen is black, but other differences I cannot find.

Crioceris sapphiripennis. n. sp.

Fulvous, thorax as broad as long, nearly impunctate, elytra metallic dark blue, the basal portion raised, with a few punctures near the suture, the rest impunctate, apical portion of the posterior femora and the abdomen black.

Length 9 millim.

This species seems so closely allied to *C. Doryca* Boisd., *C. obliterata* Baly and *C. papuana* Jac., all from New Guinea, that it will only be necessary, to point out the differences. The present insect differs from *C. Doryca* in the fulvous colour of the antennae and that of the anterior legs, the antennae also are much shorter and more robust and only extend to the middle of the elytra, the thorax is not longer than broad and has no punctures beyond a few at the middle of the disc, lastly the scutellum is not metallic green but fulvous. *C. obliterata* has a hairy scutellum and the elytra have several large and deep impressions; in *C. papuana* the antennae are black and the underside is fulvous; in the present insect the elytra have a short row of punctures, running from the base obliquely to the suture at the middle and a few others parallel with it at the raised basal portion; the rest of the disc is entirely impunctate, but the lateral margins are accompanied by a deep groove and a few punctures anteriorly.

Hab. New Guinea, Stephansort (my collection).

Dr. Otto Staudinger †.

„Fern von der Heimath, in Luzern, verschied am 13. Oktober im 71. Lebensjahre das Haupt unserer Familie, Dr. Otto Staudinger“ — so lautet die Todesanzeige, welche in den weitesten Kreisen der entomologischen Welt einen tiefen und nachhaltigen Widerhall findet.

In reichstem Maaße hat der Entschlafene selbst dafür gesorgt, daß sein Name weiterleben muß, solange es noch Entomologen und eine entomologische Forschung geben wird. Er repräsentirte für sie ein geistiges und materielles Interessencentrum, dessen Ausscheiden noch auf lange Zeit eine bedeutsame Lücke hinterläßt, die in ähnlicher Weise wohl niemals wieder ausgefüllt werden wird.

Der Stettiner entomologische Verein, dem Staudinger seit 1858 angehört, verliert in ihm eines seiner ältesten Mitglieder, an Lebensalter und nach der Zeit gerechnet, während welcher er demselben angehört hat. Er war in jüngeren Jahren einer der rührigsten Mitarbeiter an der Stettiner entomologischen Zeitung, für welche er fast sämmtliche Arbeiten seiner ersten Mannesjahre und auch später noch manche werthvolle Beiträge geliefert hat. So hatte es denn vollste Berechtigung, daß er im Jahre 1894 durch Vereinsbeschluß zum Ehrenmitglied ernannt wurde.

Geboren am 2. Mai 1830 auf Groß Wüstenfelde in Meklenburg-Schwerin als Sohn des zu Lübsee i. M. verstorbenen Rittergutsbesitzers Dietrich Staudinger, besuchte er das Gymnasium zu Parchim, nach dessen Absolvirung er im Winter 1849 die Universität Berlin bezog, um zunächst Medizin, bald aber ausschließlich Naturwissenschaften zu studiren. In welchen Bahnen und mit welchem Erfolg dies geschah, bewies 1854 seine Promotionsschrift „De Sesiis Agri Berolinensis“. Für die Familie der Sesien bewahrte der Verewigte sich auch in späteren Jahren eine besondere Vorliebe, was einen entsprechenden Ausdruck in der beispiellosen Reichhaltigkeit seiner Sammlung gerade in dieser Gruppe fand.

Ueberreich an rastloser Arbeit auf entomologischem Felde, aber auch reich an Erfolgen auf diesem, in gewissem Sinne weltabgewandten Gebiet menschlicher Interessen ist das ganze Leben des Geschiedenen fast bis zu seinem letzten Athemzug verlaufen. Dabei war es höchst abwechslungsreich durch die Verschiedenartigkeit seiner Bethätigung und nicht zum Mindesten durch eine beneidenswerth stattliche Reihe von anregenden und mit Resultaten gekrönten Reisen. Sie aber führten ihn immer wieder in den ruhigen Port eines glücklichen Daheims und zu der dem Arbeitsamen unentbehrlichen geistigen und materiellen Thätigkeit des Verarbeitens und Verwerthens der gesammelten Schätze.

Zunächst nach beendigtem Studium in Berlin ansässig, lebte Staudinger hier in regstem Verkehr mit den einheimischen, sowie bald mit ziemlich allen namhaften Lepidopterologen Deutschlands und demnächst von ganz Europa. So war es natürlich, daß er in Berlin als Sammelgenossen den Lepidopterologen Grabow, einen ehemaligen Freiheitskämpfer und Artillerieoffizier kennen lernte, der uns Aelteren und speziell der Zunft der Kleinfalterleute als „der alte Grabow" noch in gutem Gedächtniß ist durch seine damals ganz besonders interessanten, weil sonst noch wenig geübten biologischen Beobachtungen, welche Stainton dann in seinem Annual veröffentlicht hat. In der Tochter Malwine des alten Grabow lernte Staudinger seine Lebensgefährtin kennen, die er am 23. Januar 1859 heimführte und mit welcher er in glücklichster Ehe bis zu seinem Tode gelebt hat. In ihrer und des einzigen Sohnes Paul Gegenwart hat er, in Lugano erkrankt, sein Leben in Luzern beschlossen.

Schon 1852 als Student hatte Staudinger eine Reise nach der Westschweiz und Südfrankreich gemacht und namentlich in der Umgegend von Montpellier gesammelt. Eine nächste Reise führte ihn 1854 auf die bis dahin entomologisch noch wenig erforschte Insel Corsica; die folgende 1856 galt der Insel Island.

Gleich nach der Hochzeit trat Staudinger Anfang 1857,

von seiner jungen Frau begleitet, über Paris eine Reise von längerer Dauer nach Spanien an, welche über Malaga zunächst nach Granada führte, wo dem jungen Ehepaar am 2. November 1857 auf der Alhambra eine erste Tochter Mercedes geboren wurde, die spätere Gattin des mit Staudinger associirten Entomologen A. Bang-Haas. Von Granada aus wurden Ausflüge nach der Sierra Nevada unternommen, dann im Januar 1858 über Malaga-Algesiras-Cadiz nach Chiclana übergesiedelt, wo er wieder eine rege Sammelthätigkeit entfaltete.

Seit Anfang 1859 hatte Staudinger seinen Wohnsitz von Berlin nach Dresden verlegt, wo er das Dianabad erworben hatte.

Zu dauernder Freundschaft mit dem hochangesehenen Breslauer Lepidopterologen Dr. med. M. Wocke verbunden, unternahm er 1860 mit diesem zusammen eine Sommerreise nach dem polaren Norwegen mit Standquartier in Bossekop am Alten Fjord.

Als ein Produkt dieser Freundschaft dürfen wir den Staudinger-Wocke'schen Katalog der paläarktischen Lepidoptoren bezeichnen, welcher in erster Auflage 1861 und in schon stark vermehrter zweiter 1871 erschien. Vorweg sei hier bemerkt, daß Staudinger über der Bearbeitung einer noch erheblich umfangreicheren dritten Auflage dahin gestorben ist. Sie sollte, diesmal in Verbindung mit dem bekannten Wiener Lepidopterologen Dr. H. Rebel, noch vor Ablauf dieses Jahres an die Oeffentlichkeit treten, um eine seit langen Jahren und je länger je schwerer empfundene Lücke auszufüllen.

Dieser Katalog allein schon mit seiner unendlich mühevollen compilatorischen und wissenschaftlichen Arbeitsleistung, die von allen Sachverständigen voll gewürdigt wird, würde hinreichen, um Staudinger und seinen Mitarbeitern ein dauerndes Gedächtniß bei allen Lepidopterologen zu sichern.

1862 führte den rastlos thätigen Forscher und Sammler eine neue Reise nach Central-Spanien mit Standquartier in La Granja oder San Ildefonso in der Sierra de Guadarrama, und

eine andere 1866 nach Celles les Bains, Dep. Ardèche. Kleinere Sommerausflüge wurden in diesen und den nächstfolgenden Jahren in die Alpen, z. B. nach Macugnaga, dem Stelvio und dem Albulapaß ausgeführt und nach Veröffentlichung der 2. Auflage des Katalogs 1872 eine zweite größere Reise nach Finnmarken mit dem gleichen Standquartier wie 1860, deren Beschluß eine Fahrt zum Nordkap bildete.

1874 siedelte Staudinger aus seinem bisherigen Besitzthum in Dresden nach der neuen Villa Sphinx in Blasewitz über, deren geräumige Anlage im schönen Park außer dem behaglichen Familienheim auch reichliche Räumlichkeiten bot für die Unterbringung der zu großartigen Dimensionen auswachsenden Sammlung und der Tausch- und Handelsvorräthe sowie der Lokalitäten für das Präpariren, die Zucht u. s. w.

1875 folgte eine Expedition nach dem nordwestlichen Kleinasien mit Standquartier in Amasia und Rückreise über Griechenland, deren wissenschaftliche Resultate zu einer umfangreichen, zugleich kritischen Arbeit in den Horae Soc. ent Rossicae Veranlassung gaben.

„Das Land des Weins und der Gesänge“ muß es Staudinger auch auf entomologischem Gebiet angethan haben, denn 1880 finden wir ihn dort auf einer dritten Ausfahrt in die gleichen Gegenden, denen die erste Reise gegolten hatte und mit den gleichen Standquartieren Chiclana und Granada, während 1884 eine vierte spanische Reise wieder dessen mittlerem Theil um la Granja galt und mit einem Ausflug nach Lissabon endigte.

Zum Theil durch allmälig sich einstellende Kränklichkeit veranlaßt, nahm Staudinger 1887 einen längeren Winteraufenthalt in Algerien, Prov. Constantine, wo das Küstengebiet um Philippeville, dann der Central-Atlas um Constantine, die Wüste um Biskrah und der Djebel Aurès um Lambessa von den genannten Standquartieren aus durchforscht wurden. Die Ausbeute dieser wie schon vieler früherer Reisen war durch Tausch und Handel auch anderen großen und kleineren Sammlungen zu Gute

gekommen und darin liegt gewiß ein nicht zu unterschätzendes Verdienst Staudinger's. Es mag hier denn auch erwähnt werden, welches andere Verdienst er sich dadurch erworben hat, daß er unsrer Kenntniß der Thier- und speziell der Insektenwelt ganze Gebiete erschlossen hat durch von ihm ausgesandte Sammler oder solche, welche für ihre Reisen von ihm materiell unterstützt wurden: so namentlich das östliche Sibirien, dann Centralasien, Kleinasien, die Malayische Inselwelt sowie größere Distrikte von Centralamerika und dem westlichen Südamerika.

Trotz zunehmender Kränklichkeit, welche ihn 1896 zu einem Winteraufenthalt in Süditalien bei Sorrento und la Cava veranlaßte, war Staudinger unablässig thätig, und während seiner letzten Lebensjahre in rastloser Arbeit damit beschäftigt, seine Riesensammlung umzuordnen, die ihm in überreicher Zahl aus allen Weltgegenden zufließenden Novitäten zu bestimmen und zu beschreiben und bis zuletzt noch den Neudruck des Katalogs vorzubereiten und zu fördern. Seine Publikationen aus dieser und der nächstvorhergehenden Lebensepoche, zum Theil von sehr bedeutendem Umfang und meist von vortrefflichen Abbildungen begleitet, wurden vorwiegend in den Horae Soc. ent. Rossicae, in den mit fürstlicher Munifizenz ausgestatteten Mémoires sur les Lépidoptères sowie in der Dresdener Iris niedergelegt. Endlos ist denn auch die Reihe der von ihm beschriebenen neuen Arten aus allen Falter-Familien. Als besonderes Werk von allgemeiner Bedeutung erschienen 1888, von ihm in Verbindung mit dem früh verstorbenen Dr. E. Schatz redigirt, die „Exotischen Schmetterlinge".

Dieser ohnehin nur kurze Lebensabriß des Entschlafenen wäre sehr unvollständig, wenn von Staudinger, der mit einer so großen Zahl von Entomologen persönlich bekannt, mit vielen befreundet war, und dessen stattliches Daheim sie alljährlich in großer Zahl aufgenommen hat, nicht wenigstens einige für seine Individualität charakteristische Züge geboten würden.

Wie er sich selbst im Kreise der Seinigen stets besonders wohl fühlte, denen er bis zum letzten Athemzug ein liebevoll

sorgender Gatte und Vater war und deren unbegrenzte Verehrung er genoß, so wußte er auch seinen Gästen das Leben in seinem Hause besonders genußreich zu gestalten.

Nach gethaner Arbeit, zu welcher die überwiegende Zahl der entomologischen Gäste ihn und seine werthvollen Sammlungen aufsuchte, liebte Staudinger eine heitere Geselligkeit, bei welcher seine Gattin die liebenswürdige Wirthin war. Aus dem reichen Schatz seiner Reiseerlebnisse und persönlichen Begegnisse mit Entomologen älterer wie neuerer Zeit konnte Staudinger dann mit dem durch seinen Landsmann Fritz Reuter weltbekannten und auch ihm eigenen meklenburgischen Humor sein eminentes Erzählertalent entfalten, seine Erzählungen auch mit treffenden und dem Zuhörer unvergeßlichen Bemerkungen würzen. So erinnere ich mich noch, als er mit mir über die Persönlichlichkeit von Herrich-Schäfer sprach, wie er aus den offenen Schränken seiner Sammlung einen Kasten hervorholte und, indem er ihn mir zeigte, dazu bemerkte: „Diesen Kasten — es waren Kleinschmetterlinge, etwa aus der *Butalis*-Gruppe — habe ich genau so belassen, wie ich ihn beim Erwerb der Herrich-Schäffer'schen Sammlung vorfand". — Schön war der Anblick für mich gerade nicht und das hatte Staudinger erwartet, denn er bemerkte dazu: „Ja, sehen Sie, den Eindruck hatte ich auch, aber Herrich-Schäffer sagte mir einmal: so müsse eine wissenschaftliche Sammlung aussehen!" — Ich vermochte aber mit Staudinger nicht einzusehen, warum eine Sammlung dadurch einen spezifisch wissenschaftlichen Eindruck machen müsse, daß ihr Inhalt durch seinen traurigen Zustand die Untersuchung u. s. w. zum Mindesten nicht erleichterte.

Staudinger's Stärke als wissenschaftlicher Entomologe beruhte auf dem unvergleichlichen Umfang seiner Kenntniß der Arten, und auf einem sehr fein differenzirten Unterscheidungsvermögen für dieselben sowie in einer ungewöhnlichen Fähigkeit, ihre Unterschiede treffend in Worte zu fassen. Trotzdem er den Lepidopterenkatalog redigirt hatte, verwahrte er sich bei gebotener Gelegenheit ausdrücklich dagegen, daß man ihn deswegen als Systematiker bezeichnete. Er war sich auch durch

seine weitumfassende Kenntniß der Falter aller Erdtheile und ihrer Literatur sehr wohl bewußt, wie sehr noch unsere bis vor Kurzem fast ausschließlich auf der Kenntniß der an Umfang sowohl wie an Formentwicklung relativ armen paläarktischen Fauna basirenden Systeme sich im Entwicklungsstadium befanden. Gerade deswegen war er besonders bestrebt, durch treffende und ausführliche Artenbeschreibungen aus dem unerschöpflichen Vorrath seiner Sammlung geeignete Bausteine für den künftigen Neubau zu liefern. Mit berechtigter Empfindlichkeit konnte es ihn aber auch erfüllen, wenn von Systematikern ex professo seinen Bestrebungen sowie den ähnlichen anderer Entomologen mit Beurtheilungen begegnet wurde, die eine mehr oder minder merkbare abfällige Kritik dieser Bestrebungen als minderwerthiger verriethen. Er huldigte der gewiß nicht unberechtigten Anschauung, daß die Werke der Natur eine ewige Dauer besitzen im Vergleich mit allen Systemen, welche als Menschenwerk dem Irrthum sowohl, als dem Wandel unterliegen.

Einen fast incommensurablen Werth repräsentirt die Staudinger'sche Sammlung sowohl in materiellem Sinne als auch nach ihrer wissenschaftlichen Bedeutung, allein schon durch ihre eminente Zahl an Typen, besonders in paläarktischen Formen, von welchen sie u. A. auch die der Lederer'schen, Herrich-Schäffer'schen und Atkinson'schen Sammlungen mitumfaßt. Sie bildet auch für die Stadt Dresden einen nicht zu unterschätzenden Anziehungspunkt, wie sie andrerseits für die wissenschaftlichen Bestrebungen der dort angesessenen Entomologen eine überaus werthvolle Unterlage gewährt.

Es wäre wohl im höchsten Grade beklagenswerth, wenn diese Sammlung als das Produkt intelligenter Arbeit und rastlosen Fleißes eines Menschenlebens nach dem Tode ihres Begründers zerstückelt werden müßte oder aber ganz oder getheilt, wie schon so viele andere vor ihr, ins Ausland ginge. Hoffen wir denn, daß einem solchen Schicksal durch letztwillige Bestimmung des Entschlafenen oder durch Entschließungen der Hinterbliebenen vorgebeugt werden möge.

Stettin im November 1900. **Ed. Hering.**

Vereins-Angelegenheiten.

Am 6. November cr. fand die statutenmäßige General-Versammlung in den Räumen des Stettiner Museums statt. Der Vorsitzende gab den Anwesenden einen Ueberblick über die Thätigkeit des Vereins im verflossenen Jahr und über dessen Vermögensbestand und gedachte der ihm durch den Tod Entrissenen, namentlich des Vorstandsmitgliedes Justizrath Ritschl, und seines Ehrenmitgliedes Dr. Otto Staudinger.

Dem Vereinsrendanten, Herrn Rektor G. Schröder, wurde für seine Kassenführung Entlastung ertheilt und der Vorstand neu bezw. wiedergewählt. An Stelle des Justizraths Ritschl trat dabei Herr Oberlehrer L. Krüger in denselben ein.

Als ordentliches Mitglied wurde aufgenommen:

Herr Dr. Lau vom hiesigen Staatsarchiv.

An unsere Mitglieder.

Unter Bezugnahme auf § 5 der neuen Statuten (Stett. entomol. Zeit. 1899 p. 255) machen wir unsre Mitglieder nochmals darauf aufmerksam, daß der Jahresbeitrag (10 Mark) in Zukunft an uns direkt einzusenden sein wird und dagegen die portofreie Einsendung des betreffenden Jahrganges der Zeitung erfolgt.

Wir bitten deshalb, den Jahresbeitrag für 1901 unter der Adresse

„an den Entomologischen Verein zu Stettin“

an uns gelangen zu lassen.

Zugleich machen wir darauf aufmerksam, daß der Kommissionsverlag unsrer Zeitung bei der Buchhandlung Friedr. Fleischer in Leipzig aufgehört hat.

Inhalts-Verzeichniss.

Bericht über eine entomologische Reise nach Centralbrasilien von Dr. Friedr. Ohaus. S. 193. — Hemiptera Sumatrana collecta a dom. Henrico Dohrn, enumerata et de-

scripta a Gustavo Breddin. S. 275. — Triclioscelis, nov. gen. Dasypogoninorum (Diptera) von V. von Röder. S. 337. — Die Melolonthiden Ceylon's, unter besonderer Berücksichtigung der von Herrn Dr. Horn gesammelten Arten, von E. Brenske. S. 341. — Verzeichniß der von Herrn Dr. W. Horn auf Ceylon gesammelten Ruteliden von Dr. Fr. Ohaus. S. 362. — Aufzählung der bekannten Cethosia-Arten von H. Fruhstorfer. S. 364. — Descriptions of some new species of Criocerini from the Malayan region by Martin Jacoby. S. 382. — Dr. Otto Staudinger † von Ed. Hering. S. 389. — Vereinsangelegenheiten. S. 396. — Inhaltsverzeichniß. S. 396. — Inhalt des 61. Jahrganges. S. 397. — Alphabetisches Register. S. 398.

Inhalt des 61. Jahrganges

der Stettiner Entomologischen Zeitung 1900

(alphabetisch geordnet).

Seite

Alphabetisches Register ... 398
G. Breddin, Hemiptera Sumatrana ... 275
E. Brenske, Die Melolonthiden Ceylons ... 341
Dr. H. Dohrn, Ueber schädliche Insekten und ein sachverständiges Urtheil ... 149
H. Fruhstorffer, Aufzählung der bekannten Cethosia-Arten, I ... 364
Ed. Hering, Dr. Otto Staudinger ... 388
M. Jacoby, Descriptions of some new species of Criocerini from the Malayan region ... 382
R. Lohde, Cleridarum Catalogus ... 3
Fr. Ohaus, Bericht über eine entomologische Reise 164
in Centralbrasilien ... 194
Derselbe: Verzeichniß der von Herrn Dr. W. Horn auf Ceylon gesammelten Ruteliden ... ~~337~~ 362
V. v. Röder, Triclioscelis, nov. gen. Dasypogoninorum 337
Vereins-Angelegenheiten ... 396

Alphabetisches Register*).

Acrozangis 310, semiprasina 311
Adimonia tanaceti..... 230
Adoretus caliginosus 363, lasiopygus 362, pallens 362, singhalensis..... 362
Aednus obscurus 291
Aeschrocorys nodiventris 299, testudinarius 300
Agaeus metallicus 303, mimus 305, tesselatus..... 305
Agonoscelis nubila..... 303
Alvarina Hilarii 251
Amyntor pallidus..... 528
Anaca florens..... 303
Anomala aeneipennis 265, perplexa 362, testacea 362, varians 362, varicolor 362, ypsilon 362
Antestia anchora 323, Ellenriederi 322, modificata 324, plebeia 323, violacea 202
Antichira calcarata 199, inaurata 200
Aphodius rufipes 219
Apogonia 342, comosa var. ludificans 344, 348, rauca var. unistriata.....344, 348
Areoda Banksi..... 201
Agrynnis niphe javanica... 377
Aristida pallens 243
Asopus malabaricus 330, var. rubrocinctus..... 330
Aspidestrophus morio ... 285
Aspidocurus flavescens 317, ornatus 317, politus 318, quadrimaculatus 319, varians 317
Aspidiotus perniciosus 149, ... 160, 161
Aspongopus cuprinus 331, fuscus 332, marginatus 332, nigriventris..... 331
Ataenius stercorator...221, 256
Audinetia spinidens..... 330
Augoderia nitidula 211
Autoserica fistulosa 346, singhalensis 346, weligamana 346

Bos latifrons 256
Bothrops jararaca 237
Brachyaudax oblonga.... 278
Brachyplatys intermedia 275, nigriventris 275, pauper 275, subaeneus 275, var. crux. 275
Bruchus chinensis 155, pisi 155, quadrimaculatus 155
Bufo agua..... 238
Byrsodepsus coriarius 344, sundanus..... 334

Calandra granaria 156, linearis 156, oryzae..... 156
Calodactylus tibialis..... 208
Cantao ocellatus 277
Canthecona javana 330, rufescens..... 330
Canthon smaragdulus..... 222
Cappaea taprobanensis 296
Carbula haematica 302, trabifera 302, trinotata.... 302
Catacanthus incarnatus var. aurantius..... 306
Cathartes foetens..... 235
Cazira chiroptera 330, strumosa 330
Cecidomyia destructor ... 156
Cethosia cyane 372, 376
cyane mahratta 372
„ Nietneri..... 373

*) Anm. Das alphabetische Register des Cleriden-Katalogs (S. 2 bis 119) befindet sich auf Seite 119—148 und blieb deswegen hier unberücksichtigt.

gabinia 365, 369
„ batunensis 365
„ pallaurea 365, 370
hypsea 364, 365
hypsea acole... 364, 366, 379
„ boholica 364, 368
„ hypsina 364, 365
„ luzonica 364, 368
„ magindanica .. 364, 368
„ palawana 364, 368
„ pariana 364, 368
methypsea 365, 371, mindanensis 365, 369, myrina 379, ab Ribbei 381
penthesilea 374
„ carolinae 378
„ exsanguis 376
Chrysocoris bilunulatus 280, dilaticollis 280, var. sumatrana 280, eques 280
Chrysotis aestiva 236
Cinxia limbata 306
Coelomira cayennensis 230
Cocos flexuosa 258
Coleotichus fuscus 277, nigrovarius 277, sumatranus 276
Coptosoma cribrarium 276, pygmacum 276, Rabieri... 276
Cosmocorys Dohrni 278, excavatus 279
Crioceris sapphiripennis .. 388
Ctenoscelis atra 229
Cupha erymanthis lotis.... 376
„ saturatior 376
Cuspicona virescens 325
Cyclopelta obscura 331, var. trimaculata 331
Cydnus indicus 289

Dalpada oculata 290
Danais litoralis 377
Dasypus setosus 235
Dicholophus cristatus 251
Dicotyles labiatus 235
Dineutes marginatus 226
Dyscinetus dubius 250, rugifrons 239, 242

Elaeochroa trilineata..... 233
Enema Pan..... 214
Ephestia Kühniella 156
Euchroma gigantea 256
Eucirrhus 343, Mellyi 345
Eucorysses grandis 278, Iris 278
Euphoria lurida 216, 218, 251
Euripus holofernes 381, robustus 381
Eusarcoris bovillus 300, caprcolus 301, obscurus 302, ventralis 302

Felis onça 234

Gama grandicornis..... 205
Geniates barbutus 203, castaneus..... 203
Geotomus pygmaeus..... 289
Graptophara Reynaudi... 231
Gymnetis aterrima 217, hebraica 217, punctipennis 217, reticulata 217

Halymorpha ornativentris 296, picus... 296
Hebomoia timorensis..... 377
Heliothis armiger 156
Hemirrhipus lineatus..... 227
Heterocrates marginatus.. 275
Heterogomphus achilles.. 215
Holotrichia 343, inducta 358, insularis 358, 359, remorata 358, Reynaudi 358, rufo lava 358, 359, serrata 358, 359, setosa ..... 358.
Hoplistodera testacea 306
Hotea curculionoides 281, var. punctulata 287
Hyrmine chlorina 306, minor 306

Inca Buskei 219, Bonplandi pulverulentus..... 219
Ixodes ricinus..... 255

Lachesis mutus..... 237
Lagochile bipunctata 200,

emarginata var. nitidula 265, lateralis 201
Lema atriceps 383, Dohertyi 386, Dohrni 382, Fruhstorferi 385, Laporteï 384, malayana 384, Mecki 383, niasensis 387
Lepidiota 343, ferruginosa 355, pruinosa 356, putrida 357
Leucania unipuncta..... 156
Leucopholis 343, Horni 352, 355, pinguis 352, 353, var. rubiginosa..... 352, 354
Leucothyreus Kirbyanus 203, suturalis 203

Macraspis cincta 176, 227, 269, clavata 193, 263, 269, festiva..... 199, 255
Macrochilus lineatus..... 203
Macrodactylus affinis 208
Megarrhamphus rostratus 335
Megasoma Typhon..... 215
Megymenum basale 332, brevicorne 332, cupreum 334
Menida formosa 325
Mesomphalia gibbosa 230
Microchila lineatus... .. 243
Microdeuterus aequalis 336, Dohrni 335
Microtrichia 343, curystoma 345, 361, var. exacta 345, parva 345, 360, puttalama 345, 360, singhalensis 345, 361
Mimela Mac Leayana 362, xanthorrhina 362
Mucanum patibulum..... 331

Neodius depressus 291, Dohrni 294, Ellenriederi 292, Schultheissi 295
Neoserica 344
Nessula 313, sponsa..... 315
Nezara viridula 308, var. smaragdula 308, var. torquata..... 308
Nyctobates maximus..... 227

Omoplata pallidipennis ... 230
Oncoderes Dejeani 174
Opatrocydnus cryptocephalus 289
Otantestia 324, pulchra ... 325

Passalus cornutus 170
Pelidnota aeruginosa 185, 268, alliacea 191, 268, bivittata 181, chalcothorax 184, cupripes 177, fulva 191, 256, liturella 177, lurida 250, pulchella 175, rostrata 181, rugulosa 179, 269, sordida 191, 250, xanthospila..... 178
Pentatoma cruciata 322, pulchra 324
Perisérica picta 344, 347
Phanaeus Dejeani 221, floriger 221, sapphirinus 221, splendidulus..... 221
Phila 343, maculosa..... 345
Phileurus foveicollis 215, 270, latipennis..... 215, 270
Philochlaenia vittata 250, 266
Pholidotus Humboldti 223
Phoronaeus rusticus..... 167
Phyllopertha horticola ... 187
Platynopus melanoleucus.. 330
Plautia fimbriata..... 308
Podops coarctata 283, inermiceps 284, inermis 281, latiuscula 282, lurida 283, obscura 282, serrata 285, sororcula 282, tarsalis 285
Popillia complanata 362, var. apicalis 362, var. diffusa 362, var. discalis 362 var. humeralis 362, var. lateralis 362, var. microphthalmica 362, var. semilimbata 362, var. stolata 362, var. viridissima..... 362
Priassus spiniger..... 328
Pycanum rubens 331, var. amethystinum..... 331
Pygomenida varipes..... 325

Pygoplatys Ralandi 331
Pyrameis cardui..... 375

Rhinaspis aenea 205, murina 250
Rhomalea miles..... 233
Rhynchocorys marginino-tatus 325, taprobanensis328, histrio 202, lineola..... 202
Rutela versicolor 179

Saceseurus 320, bicolor .. 321
Schizonycha 342, fuscescens 350, Hauseri 350, mucorea 350, obscurata 350, ruficollis 349, singhalensis 350, tenebrosa 350, xanthodera 350
Scerostomus costalus 225, cruentus 225, plagiatus ... 225
Scoparipes insignis 287, latipes 287, minor..... 287
Selaserica nitida..... 344
Selenocopris Mormon.... 221
Serica brunnea..... 204
Stephanopholis 343
Stibaropus subglaber..... 286
Strachia crucigera..... 306
Sylpha surinamensis..... 242
Symmela instabilis..... 208
Syndesus brasiliensis 225

Tapirus americanus..... 235
Tauroceras cornutus 227
Temnochila gigantea 227
Tetarthria variegata..... 278
Tetroda histeroides 335
Tolumnia latipes 298, trinotata..... 298
Triclioscelis 337, Burmeisteri 337, femorata.... 339
Trioplus cylindricus...215, 270

Zangis melanosticta 408, subpunctata..... 308
Zicrona coerulea..... . 330

1243

61.1900

SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES
3 9088 01268 1995
BHL